UEBER DIE HETEROGENE ASCOMYCETENGATTUNG
PLEOSPORA RABH.; VORSCHLAG FUER EINE AUFTEILUNG

ABHANDLUNG

zur Erlangung des Titels eines Doktors der Naturwissenschaften der EIDGENOESSISCHEN TECHNISCHEN HOCHSCHULE ZUERICH

vorgelegt von
PAOLO GIUSEPPE CRIVELLI
Dipl. Natw. ETH Zürich
geboren am 18.1.1956
von NOVAZZANO TI

angenommen auf Antrag von Prof. Dr. E. MUELLER, Referent Prof. Dr. H. E. HESS, Korreferent 31 8. 19 83 E. huller

Zürich 1983

ERRATA CORRIGE

Seite 3, 8, 14, 15, 39, 126, 127, 130*: statt Leptosphaerulina seneci \underline{i} sp. nov. lies Leptosphaerulina senecionis sp. nov.

Seite 38, 98 : statt Pleospora lacticic \underline{u} la lies Pleospora lactucicola

Seite 37, 40, 109 : statt Species excludenda lies Species excludendae

AI MIEI GENITORI ED A MARIANNE

- Mein lieber Lehrer, Herr Professor E.Müller, unterstützte und verfolgte mit Anregungen und Kritiken die Durchführung dieser Arbeit,
- Herr Professor H.E. Hess übernahm freundlicherweise das Korreferat,
- Herr A. Leuchtmann, Kamerad und Begleiter vieler Exkursionen, sorgte für eine genaue Bestimmung der Wirtspflanzen,
- Herr Dr. J.A. von Arx (Baarn) und Herr Dr. J. Webster (Exeter), haben während des mykologischen Symposiums in Davos, 1980, mit ihren Anregungen zur Entwicklung dieser Arbeit beigetragen,
- die Direktoren und Konservatoren der Herbarien B, FH, G, GZU, LAU, LPS, M, NY, PAD, PO, S, SHD und ZT stellten mir grosszügigerweise Material aus den ihnen unterstellten Kollektionen zur Verfügungen,
- Frau M. Müller las das Manuskript kritisch durch,
- die Mitarbeiter des Instituts, insbesondere Herr Dr. O. Petrini, haben die Durchführung dieser Arbeit erleichtert;

an alle herzlichen Dank.

INHALTSVERZEICHNIS

ZUSAMMENFASS	SUNG -	ABSTRA	. 13 <i>l</i>		•			•	•		٠					5
1. EINFUEH	RUNG	•	•			•				•		. ,	•		•••	10
2. MORPHOL	OGIE			•		•										13
	2.1.		ma													13
	2.2.	Asci														17
	2.3.	Asco	spore	n											• • •	19
3. KULTURE	N •							•		•	•					23
		Meth	oden													23
	3.2.	Beme	rkund	ıen ü	ber	die	Verl	alte	nswe	ise						
		der											•		• • •	24
	3.3.	Fruk	tifik	atio	nen	in !	Kultı	ır								25
		Tabe											•	• • •	•••	26
4.BEZIEHU	NGEN	PILZ	- W I	RTSP	FLAN	ΙΖΕ	•		•	•	•		• • •	• •	• • •	30
5. TAXONOM	ISCHE	R TE	IL .													33
				: Zu	samm	nenf.	assul	ng de	r Re	sult	ate					38
		Schl						-					•		• • •	40
	5.1.	PLEO	SPORA	l												42
		Arte	nschl	üsse	1											43
	5.1.	A. SE	KTIO	N I							•					46
		A.1.			ppe .	Pleo	spor	a her	barı	ı m						46
			a. P													47
			b. P				icol	а .								48
			c. P		-											48
	5.1.	A.2.					race	a					•			50
									(= P)	.in	fecto	rial	•			52
		A.4.							•			•	•			56
		A.5.				•	spor	a dis	scors	3			•			57
			a. P				,									58
			b. P													59
			с. Р													59
			d. P				sp.	nov.					•			61
			e. P													61
	5.1.	A.6.														64
	5.1.	A.7.	Pleo	spora	a gi	gant	asca									64
	5.1.	A.8.	Pleo	spora	a lo	ngis	pora									65
	5.1.	A.9.	Arte	ngrup	ре	Pleo	spor	a gra	amine	aru	m		•			66
			a. P													68
			b. P	-												69
			c. P	l.rai	inie	rens	is						•			69
	5.1.	A.10.	Pleo	spora	a ab	scon	dita						•			69
		B. SE						•			•	•				71
					а ре	nici	llus	(= f) l . m e	edia	, =Pl	.ambi	gua)		74
											spora					

5.1.B.3.	Pleospora tragacanthae		78
5.1.8.4.	Pleospora anthyllidis		79
5.1.B.5.	Pleospora polyphragmia		80
5.1.B.6.	Pleospora leptosphaerulinoides sp.nov.		81
5.1.B.7.	Pleospora primulae sp.nov.		82
5.1.B.8.	Pleospora comata	٠	
5.1.B.9.		•	_
	Pleospora glacialis		84
	Pleospora leontopodii	•	85
	Pleospora paronychiae	٠	87
	Pleospora phaeospora	•	88
	Pleospora androsaces	•	89
5.1.8.14.	Pleospora brachyspora (=Pl.notarisii)	•	89
5 1 0 05	KTION III · · · · · · · · · · · · · · · · ·		91
		•	92
5.1.0.1.	Pleospora rudis	•	
5.1.C.2.	Pleospora chlamydospora	•	93
5.1.D. SE	KTION IV · · · · · · ·		94
5.1.D.1.	Pleospora richtophensis		95
5.1.D.2.	Pleospora coloradensis		95
5.1.D.3.	·	•	97
	Pleospora herbarum var.occidentalis	•	
5.1.D.4.	Pleospora montana	•	97
5.1.D.5.	Pleospora njegusensis	•	97
5.1.0.6.	Pleospora amplispora	•	
5.1.D.7.	Pleospora lactucicola	•	98
5.1.D.8.	Pleospora lecanora	•	99
5.1.E. SEI	KTION V		99
5.1.E.1.			101
	Pleospora orbicularis	•	102
5.1.E.2.	Pleospora flavo-fusca	•	102
5.1.E.3.	Pleospora cytisi	•	103
5.1.E.4.	Pleospora welwitschiae sp.nov.	•	104
5.1.F. SE	KTION VI · · · · · · ·		105
5.1.F.1.			107
5.1.F.2.	Pleospora pyrenaica		107
5.1.F.3.	Pleospora phyllophila		108
3.1.1.5.	rieuspura phyllophilla		
5.1.G. SE	(TION VII (species excludenda) · · ·	•	109
5.1.G.1.	Pleospora delicatula	•	109
5.1.G.2.	Pleospora spartii-juncei	•	112
5.1.G.3.	Pleospora moravica		113
5.2. PYREM	NOPHORA · · · · · · · ·		115
5.2.1.	Artengruppe Pyrenophora trichostoma		116
	a. Pyrenophora ephemera sp.nov.		118
5.2.2.	Artengruppe Pyrenophora polytricha		119
5.2.3.	Pyrenophora phaeocomes	•	119
5.2.4.	Pyrenophora typhaecola		119
5.2.5.	Artengruppe Pyrenophora subalpina		120
	a. Pyrenophora subalpina comb.nov.	-	120
	b. Pyrenophora raetica comb.nov.	•	121
		•	122
	c. Pyrenophora phlei comb.nov.	•	166

5.3.	LEPIO:	SPHA	E R	UL	ΙN	A	•				•			•				•			•			•	•	• •	•	•	12	3
5.3.1	1	Lep	t n	e n	ha	er	1	in	а	s	e n	P	o i	i	s n	ا . ا	n n	v .											1 3	0
5.3.2		L.		•			uı	- "	•	J	٠			-	۷ ۲	•		•											1 3	
5.3.3		L.	•				a n	+ i	c	(_	p ·	ء ا	0.5	n.		n e	; ·	- r	e n	t a	a n	t i						1 3	
5.3.4		L.																											1 3	3
5.3.5		ι.																											1 3	4
5.3.6		i.				-	•					· F							r										1 3	4
5.3.		L.				ri	5	s n	1 . T	1 A	٧.																		1 3	5
5.3.8		L.		•				-																				•	13	6
5.3.9		L.																											13	7
5.3.			al																								•	•	1 3	8
5.3.		ι.		•																							•	•	1 3	8
5.3.		L.							=	Р	l e	0	sp	or	a	s	i e	٧	er	s i	a	e)		•	•	٠.			1 3	
5.3.		L.																							•		•	•	1 3	9
5.3.	14.	L.																										•	1 4	0
5.4.	MASSA	RIOS	PH	ΑE	RΙ	A				•			•									•					•	•	1 4	1
5.4.	1	Mas		r i	۸.	n h	2.0	ri	а	r	+	, i	C 11	n d	a	ı	=	P	ء ا	n s	n		rı	ьb	i c	u f	n d	a)	1 4	4
5.4.		M.	rii	h e	11	n i	de		. u . (.	' -	о . Р 1	, <u>.</u> I .	r	n b	۵ ام	1	- ni	ď	- C	. =	Р. Р.	• 1 .	а 1	li	s m	a f	t i	s)	14	6
5.4.		М.											•	4.5			٠.	•	• •	,	•	• •			•				14	
5.4.		Μ.											e o	s n	or	` a	я	ıu	l t	is	eı	ьt							1 4	8
5.4.		M . :																			- 1			•					1 4	8
5.4.		М.														·													14	9
5.5.	MONTA	GNUL	Α	•		•			•					•					•		•			•	•		•		15	1
5.5.	1 Man	tagn	1	2	٠.,	h a			M	n n	+ :		n	1 2															15	2
5.5.		M.				_			13.4	0 11		a y	· · · u	10	•														15	
5.5.		М.							(:	=	p 1	م ا	0.5	חח	r	а	b a	a	t a	n e	n:	s i	s						15	4
5.5.		Μ.							('					۲۰		_	•	. ~	٠			-	•	•					15	5
5.5.		М.	•	-				ıa	(:	=	P]	l.	th	u e	me	e n	ia	a n	a)					•	•			•	15	5
5.5.		М.																									•		1 5	5
			•		•																								15	6
5.5.	2.	М.	ор	аc	a	(=	٠ ٢	' 1 6	9 0	s p	0 1	ra	0	рa	a C	a)														
5.5.	3. Mon	tagn	u l	a	Su	b g	e r	۱.	R	u b	i	gi	пo	s p	0	r a	5	ù	b g	e r	١.	n o	٧	•	•	٠.	•	•	15	7
5.5.	3.1.	М.	s p	in	0 S	e l	la	a ((=	Ρ	l e	e o	s p		s į	рi	n (s	e l	1 2	1)			•	•		•		16	
5.5.	3.2.	М.	tr	i s	еt	i	(=	<u>.</u> [P 1	. t	r	i s	e t	i))									•	•	٠.	•		16	
5.5.	3.3.	М.																						•			•		16	
5.5.		М.	-										-											٠			•		16	
5.5.		М.														b t	u s	a)					•			•		16	
5.5.	3.6.	М.	d u	ra	(=	Ρ.	le	0 S	ро	r	a	d u	ra	a)									٠	•	• •	•	•	16	4
5.6.	NODUL	0.S.P.H	ΔF	RΤ	Δ																	,							16	6
						-			·						_						•						_			
5.6.		Noc																	o r	a	p	i l	е						16	
5.6.		N .																			`			•	•				16 16	
5.6.	3.	Ν.	ru	рe	st	ri	. \$	(:	=	۲1	е	0 S	ро	ra	a	ru	P	e s	tr	1:	s)			•	•	• •	•	•	10	J
5.7.	CILIO	PLEA	١																										17	0
5.7.		Cil											_		_	L			٠.		١			٠	•	• •	•	•	17 17	
5.7.		С.																			,			•	•		•	•	17	
5.7.		С.	-													ι1	C	υſ	d,	,				•	•		•	•	17	
5.7.	4.	С.	n ı	v a	111	S	١:	=	۲1	•	Π	ΤΛ	a l	. 1 :	5)									•	•	٠.	•	•	. /	J

	5.8. LEPTOS	SPHAERIA .	•	•		177
	5.8.1. Lept	cosphaeria caules	scens (= Pleo	ospora caule	scens) •	177
	5.9. PARAPI	HAEOSPHAERIA •				179
	5.9.1.	Paraphaeosphaeri	ia oblongata	(= Pl.oblon	gata) .	182
	5.9.2.	P. longispora (:	= Pleospora v	vegeliniana)		183
	5.9.3.	P. castagnei				184
	5.10.PLEOM/	ASSARIA · ·				185
	5.10.1.	Pleomassaria ho	loschista (=	Pleosp.henn	ingsiana)	185
	5.11.PSEUDO	PLEOSPORA .		•		187
	5.11.1.	Pseudopleospora	ruthenica			
	5.11.2.	Ps. petrakii (=	Pleospora pe	etrakii)		190
	5.11.3.	Ps. galiorum (=				190
	5.12.DACAM	PIA · ·				192
	5.12.1.	Dacampia engeli	ana (= Pl.eng	geliana)		193
	5.12.2.	, -		-		196
LITERATUR	VERZEICHNIS					197
REGISTER	DER ERWAEHN	TEN PILZNAMEN .				202
REGISTER	DER ERWAEHN	TEN WIRTSPFLANZE	N			210
LEBENSLAU	F					

ZUSAMMENFASSUNG

Auf Grund morphologischer Untersuchungen an Herbarmaterial und frisch gesammelter Kollektionen, sowie mit Hilfe von Reinkulturen und in Reinkultur gebildeter Fruktifikationen wurden mehr als hundert Pleospora-Arten miteinander verglichen. Sowohl Morphologie wie auch Biologie zeigen die Heterogenität der Gattung Pleospora RABENH.sensu WEHMEYER (1961), wobei sich eine Anzahl bestimmter Taxa voneinander unterscheiden lassen, und anderen bestehenden Gattungen zugeordnet werden können. Dabei hat sich gezeigt, dass die Art der Ascosporenseptierung (guer und längs) nicht mehr als primäres Merkmal bewertet werden darf, sondern gemeinsam mit der Morphologie der Ascomata und der Biologie berücksichtigt werden muss. Viele Arten sind eng an ihre Wirtspflanze gebunden; es sind zu einem grossen Teil endophytisch lebende (aber nicht pathogene) Parasiten, was für eine Anzahl auch nachgewiesen werden konnte (z.B. Pleospora helvetica). Oekologische Angaben beschränken sich auf Höhenstufen und werden zum Teil auch ergänzt durch die Standorte der Wirtspflanzen. Aus Kulturversuchen hat sich vor allem ergeben, dass

- die meisten betrachteten <u>Pleospora</u>-Arten homothallisch sind und ihnen ein Anamorph fehlt (in Einzelsporkultur entsteht nur das Teleomorph),
- das Anamorph <u>Stemphylium</u> nur im <u>Pl. herbarum</u> Komplex, das Anamorph <u>Alternaria</u> im Komplex von <u>Pl. scrophulariae</u> und ausserdem bei <u>Pl.scirpi</u>, und das Anamorph <u>Dendryphion penicillatum</u> nur bei <u>Pl.papaveracea</u> gebildet wird,
- die Bildung von Mikrokonidien hingegen in verschiedenen Taxa häufig vorkommt aber nicht gruppenspezifisch ist.

Die berücksichtigten Arten wurden beschrieben und aufgeschlüsselt: sie verteilen sich auf die Gattungen <u>Pleospora</u> RABENH(z.B. <u>Pl.herbarum-Komplex</u>), <u>Pyrenophora FR. (Anamorph, sofern vorhanden, <u>Drechslera</u>), <u>Leptosphaerulina</u> McALPINE, (z.B. <u>L.australis-Komplex</u>, <u>L.pulchra-Komplex</u>), <u>Massariosphaeria</u> (MUELLER) st.nov. (z.B. <u>M.rubicunda</u>), <u>Montagnula</u> BERL. (<u>M.infernalis</u>, M.spinosella), Nodulosphaeria RABENH.(N.pileata), Cilioplea MUNK (C.coronata),</u>

<u>Leptosphaeria</u> CES. & NOT. (<u>L.calvescens</u>), <u>Paraphaeosphaeria</u> O. ERIKSSON (z.B. <u>P.oblongata</u>), <u>Pleomassaria</u> SPEG. (<u>P.holoschista</u>), <u>Pseudopleospora</u> PETRAK (z.B. <u>Ps. ruthenica</u>) und Dacampia MASSAL. (D.engeliana).

Auch in eingeschränktem Umfang bleibt <u>Pleospora</u> noch heterogen, doch müsste eine weitere Unterteilung zunächst alle bekannten Arten erfassen. Insbesondere müssten noch die Beziehungen zu folgenden Taxa geklärt werden: <u>Phaeosphaeria MIYAKE</u> (Artengruppe <u>Pleospora graminearum</u>), <u>Pyrenophora FR.</u> (vgl. Sektion I, <u>Pyrenophora und Pleospora bleiben in dieser Arbeit ausschliesslich aus nomenklatorischen Gründen getrennt gehalten), Leptosphaerulina Mc ALP. (vgl. Sektion II), <u>Teichospora FUCKEL und andere holzbewohnende Gattungen (Sektion V), <u>Mycosphaerella JOHANNS. (Sektion VI) und Platystomum TREV. (Pl. spartii-juncei</u>).</u></u>

Folgende neue Taxa und neue Kombinationen sind vorgeschlagen: (siehe Seite8)

ABSTRACT

Morphological studies on Herbarium material, on freshly collected samples as well as on numerous fructifications obtained in pure culture demonstrated the heterogenity of the traditional concept, e.g. WEHMEYER (1961), of the genus <u>Pleospora</u> RABENH. A number of clearly differentiable taxa, therefore are transferred to other existing genera of bitunicate ascomycetes. The type of spore septation (transverse and vertical septa) may no longer be the only character for the differentiation of genera but all characters of the ascospore, the structures of the ascoma and the biological aspects have also to be considered.

Cultural studies on many of the considered species lead to following statements:

- teleomorph development is common within the considered genus complex;

- most strains are homothallic and they do not form anamorphs;
- the anamorph <u>Stemphylium</u> is connected only to the species of the <u>Pleospora herbarum</u>-complex, the anamorph <u>Alternaria</u> to <u>Pleospora scrophulariae</u> and to <u>Pl.scirpi</u>, the anamorph <u>Dendryphion penicillatum</u> only to <u>Pleospora papaveracea</u>;
- the development of microconidia occurs, on the contrary, frequently; it is not specific for restricted groups.

Several species appear to be quite specific for their host plants, most of them are endophytic (non pathogenic) parasites (e.g. <u>Pleospora</u> helvetica).

Other species seem to prefer defined habitats (e.g. most alpine species).

Most of the considered species are described and keyed out: they belong to the genera Pleospora RABENH. (e.g. Pl. herbarum-complex), Pyrenophora FR. (some species with the anamorph Drechslera ITO), Leptosphaerulina Mc ALPINE (e.g. L.australis-complex, L.pulchra-complex), Massariosphaeria (MUELLER) st.nov. (e.g. M.rubicunda), Montagnula BERLESE (e.g. M.infernalis or M.spinosella), Nodulosphaeria RABENH. (e.g. N.pileata), Cilioplea MUNK (e.g.C.coronata), Leptosphaeria CES. & NOT. (L.calvescens), Paraphaeosphaeria ERIKSSON (e.g. P. oblongata), Pleomassaria SPEG. (P. holoschista = Pleospora henningsiana), Pseudopleospora PETRAK (e.g. P. ruthenica) and Dacampia MASSAL. (D.engeliana).

However the restricted genus <u>Pleospora</u> is still heterogeneous. Only by considering all the described <u>Pleospora</u> species and by studies on their relations to the following genera, it would be possible to define comprehensive the <u>Pleospora</u> concept: <u>Phaeosphaeria MIYAKE</u> (see <u>Pleospora graminearum complex</u>), <u>Pyrenophora FR.</u> (the genera <u>Pleospora and Pyrenophora remain here separated only because of nomenclatural problems, see 5.1) <u>Leptosphaerulina McALP</u>. (see <u>Pleospora section II</u>), <u>Teichospora FUCKEL and other wood inhabiting genera (see <u>Pleospora section V</u>), <u>Mycosphaerella JOHANS</u>. (see <u>Pleospora section VI</u>) and <u>Platystomum TREV</u>, (<u>Pleospora spartii-juncei</u>, see 5.1.E).</u></u>

The following new taxa and new combinations are proposed:

NEW TAXA:

Montagnula subgenus Rubiginospora P.CRIVELLI subg.nov. - Pleospora baldensis P.CRIV. sp.nov. - Pleospora incerta P.CRIV. sp.nov. - Pleospora primulae P.CRIV. sp.nov. - Pleospora primulae P.CRIV. sp.nov. - Pleospora welwitschiae P.CRIV. sp.nov. - Pyrenophora ephemera P.CRIV. sp.nov. - Leptosphaerulina albulae P.CRIV. sp.nov. - Leptosphaerulina nitida P.CRIV. sp.nov. - Leptosphaerulina nitida P.CRIV. sp.nov. - Leptosphaerulina rupestris P.CRIV. sp.nov. - Leptosphaerulina senecii P.CRIV. sp.nov. - Massariosphaeria autumnalis P.CRIV. sp.nov. (= Pleospora abscondita sensu WEHMEYER) - Massariosphaeria pakistana P.CRIV. sp.nov. (= Pleospora passeriniana sensu WEHMEYER)

NEW COMBINATIONS:

straminis SACC. & SPEG.) -

Pleospora penicillus FUCKEL var.ambigua (BERLESE)comb.nov. (= Pyrenophora ambigua BERL.) Pyrenophora phlei (MUELLER) comb.nov. (= Pleospora phlei MUELLER) -Pyrenophora raetica(MUELLER) comb.nov. (= Pleospora raetica MUELLER) -Pyrenophora subalpina (MUELLER) comb.nov. (= Pleospora subalpina MUELLER)-Leptosphaerulina carinthiaca (PETRAK) comb.nov. (= Wettsteinina carinthiaca PETRAK) - Leptosphaerulina gei-reptantis (CARESTIA) comb.nov. (= Pleospora gei-reptantis CAREST.) - Leptosphaerulina potentillae (MUELLER) comb.nov. (= Mycosphaerella potentillae MUELLER) - Leptosphaerulina primulaecola (WINTER) comb.nov. (= Leptosphaeria primulaecola (WINT.) SACC.) -Leptosphaerulina sieversiae (MUELLER) comb.nov. (=Pleospora sieversiae MUELLER -Massariosphaeria (MUELLER) P.CRIV. st.nov. (=Leptosphaeria subgen. Massariosphaeria MUELLER) - Massariosphaeria multiseptata (STARB.) comb.nov. (= Pleospora multiseptata STARB.) - Massariosphaeria phaeospora (MUELLER) comb.nov. (= Leptosphaeria phaeospora MUELLER) - Massariosphaeria rubelloides (CKE & PLOW.) comb.nov. (= Pleospora rubelloides CKE & PLOW.) - Massariosphaeria rubicunda (NIESSL) comb.nov. (=Pleospora rubicunda NIESSL) - Massariosphaeria straminis (SACC. & SPEG.) comb.nov. (= Pleospora

Montagnula baatanensis (PETRAK) comb.nov. (= Pleospora baatanensis PETRAK)

- Montagnula dura (NIESSL) comb.nov. (= Pleospora dura NIESSL) - Montagnula
gilletiana (SACC.) comb.nov. (= Pleospora gilletiana SACC.) - Montagnula
obtusa(FUCKEL)comb.nov. (= Teichospora obtusa FUCKEL) - Montagnula
opaca (WEGELIN) comb.nov. (= Pleospora opaca WEGELIN) - Montagnula phragmospora(DUR. & MONT.) comb.nov. (= Pleospora phragmospora (DUR. & MONT) CES.)

- Montagnula spinosella (REHM) comb. nov. (= Pleospora spinosella REHM) Montagnula thuemeniana(SACC.)comb.nov. (= Pleospora thuemeniana SACC.) Montagnula triseti (MUELLER) comb.nov. (= Pleospora triseti MUELLER) -

Nodulosphaeria pileata (VOLKART) comb.nov. = Pleospora pileata (VOLKART) MUELLER)

Nodulosphaeria rupestris (MUELLER) comb.nov. (= Pleospora rupestris MUELLER)

- Nodulosphaeria winteri (NIESSL) comb.nov. (= Wettsteinina winteri (NIESSL)

MUELLER, = Wettsteinina engadinensis MUELLER)-

<u>Cilioplea genisticola</u> (LAMB. & FAUTR.) comb.nov. (= <u>Pleospora genisticola</u> LAMB. & FAUTR.) - <u>Cilioplea kansensis</u> (E.& E.) comb.nov. (= <u>Pleospora kansensis</u> E.& E.) - <u>Cilioplea nivalis</u> (NIESSL) comb.nov. (= <u>Pleospora nivalis</u> NIESSL) -

Leptosphaeria calvescens (FR.) comb.nov. (=Pleospora calvescens (FR.)TUL.;
Anamorph: Chaetodiplodia caudina KARST.)Paraphaeosphaeria subgen. Cylindrosporeae (WEHM.) comb.nov. (= Pleospora subgen.Cylindrosporeae WEHM.) - Paraphaeosphaeria oblongata (NIESSL) comb. nov. (= Pleospora oblongata NIESSL) - Paraphaeosphaeria longispora (WEGELIN) comb.nov. (= Strickeria longispora WEGELIN, = Pleospora wegeliniana MUELLER)Pseudopleospora galiorum (WEHM) comb.nov. (=Pleospora galiorum WEHM.) Pseudopleospora petrakii (MUELLER) comb.nov. (= Pleospora petrakii MUELLER).

1. EINFUEHRUNG

In der Gattung Pleospora (bitunicate Ascomycetes) sind Arten mit eingesenkten, unilocularen Ascomata und mauerartig septierten Ascosporen vereint. Seit ihrer Begründung (RABENHORST 1854) haben mehrere Autoren (z.B CESATI & NOTARIS 1861, FUCKEL 1869-1873, NIESSL 1876, SACCARDO 1883, WINTER 1887, BERLESE 1888, 1900, PETRAK z.B. 1939, 1942, MUELLER 1951a) durch Beschreibung vieler anderen Merkmale (wie Sporenform, Skulptierung der Sporenwand, Ascomabau, Anamorph und oekologische Angaben) die Vielfältigkeit dieser Pilzgruppe hervorgehoben. Trotzdem ist das vereinfachende Gattungskonzept auch nach der letzten, umfangreichen, monographischen Bearbeitung von WEHMEYER (1961) praktisch unverändert geblieben. Zwar erkannte WEHMEYER (1961 Einleitung, 1963) die Heterogenität von Pleospora, stellte auch einige Arten zu anderen Gattungen oder gab für diese klare Umschreibungen (z.B. Pyrenophora FR., Clathrospora RABENH., Platyspora WEHM. = Comoclathris CLEM.), doch liess er den grössten Teil der Arten bei Pleospora, die er aberin eine Anzahl Subgenera teilte: Pl. Subg. Platysporoides, mit Arten deren Ascosporen leicht abgeflacht und gekrümmt sind ; Pl. Subg.Montagnula (von BERLESE 1888 als eigene Gattung aufgestellt) mit Arten, die einen ausgeprägt tischen Fruchtkörper und dunkelbraune Ascosporen haben; Pl.Subg. Teichosporoides mit holzbewohnenden Arten ausgezeichnet durch unregelmässig septierte Ascosporen und Pl. Subg. Pleospora, das grösste in verschiedene Sektionen und Serien unterteilte Taxon. WEHMEYER vermochte damit die vielen nundert Arten von Pleospora umfassend und zusammenhängend darzustellen.

Die Schwäche seines Systems besteht vor allem darin, dass er der Sporenseptierung eine zu grosse Bedeutung beigemessen, und andere wichtige Merkmale wie Ascomabau, Sporengestalt, und Anamorph vernachlässigt hat. Zwar konnte er so die Zahl unterscheidbarer Arten drastisch kürzen, sein Artkonzept ist aber zu weit : viele <u>Pleospora-Arten sind</u> einzig durch die Septenzahl ihrer Ascosporen umschrieben. Obwohl er Korrelationen Pilz/Wirt und Pilz/geographische Verbreitung angibt, sind die meisten seiner Arten weltweit verbreitet und polyphag. Auch sein phyloge-

netisches Konzept ist dementsprechend vereinfacht: in jeder seiner Abstammungslinien sind diejenigen Arten mit kleinen, wenig septierten Ascosporen primitiv, diejenigen mit grossen mauerförmig septierten Ascosporen hingegen abgeleitet.

Bereits ERIKSSON (1967a) hat das Konzept von WEHMEYER kritisiert. In seiner Arbeit über grasbewohnende, in Fennoscandia vorkommende Arten, berücksichtigt dieser Autor neben der Ascosporenseptierung andere Merkmale,wie Ascomawand, Asci, Septierungsabfolge, Sporenwand, Verbreitung, Wirtsspezifität, die, gleichzeitig betrachtet, einer vollständigeren, realistischen Artumschreibung dienen. Darüber hinaus zeigt er Möglichkeiten um zu einer einheitlichen Gruppierung innerhalb Pleospora zu gelangen: er stellt z.B. Pleospora vagans NIESSL, ihres Anamorphes Hendersonia wegen (vgl. WEBSTER 1955) zur Gattung Phaeosphaeria MIYAKE; gemeinsam mit dieser Gattung hat Pl. vagans ausser dem gleichen Anamorph auch die ähnliche Ascosporenform, den gleichen Ascomabau und die gleiche Oekologie (grasbewohnend). Sie unterscheidet sich lediglich durch das Vorhandensein weniger Längssepten. Eine Abgrenzung der Gattung Pleospora nur aufgrund ihrer Dictyosporie ist demnach fragwürdig und die Vorstellung von homogenen Gruppen, die Pilze mit Didymo-, Phragmo- und Dictyosporen umfassen, ist naheliegend. Ausserdem sind die komplexen Beziehungen zwischen Pleospora-Formen und ihren Wirtspflanzen, die Anforderungen der Pilztaxa an den Standort sowie die geographische Verbreitung bedeutende Merkmale, die besser bearbeitet werden müssen. Weitgehend ungeklärt sind auch die verwandtschaftlichen Beziehungen zwischen Pleospora-Arten und anderen dictyosporen Pilzgruppen.

Ueber die Gattung <u>Pleospora</u> besteht viel Information; sie ist eine der differenziertesten und somit merkmalsreichsten Pilzgruppen. Ein Teil ihrer Arten ist dabei mit verschiedenen imperfekten Pilzen (Anamorphe) verknüpft, deren taxonomische Bedeutung noch nicht voll ersichtlich ist.

<u>Pleospora</u> stellt deshalb ein nahezu ideales Untersuchungsobjekt dar, um den taxonomischen Wert mehrerer Merkmale festzustellen und dabei möglicherweise, die Kenntnisse zu ascolocularen Ascomyceten zu vertiefen.

Das zahlreiche in Zürich (ZT) von Anfang an vorhandene Herbarmaterial (Kollektionen MUELLER, PETRAK, RABENHORST, VOLKART, WEGELIN und auch Dubletten von WEHMEYER) ermöglichte, eingehende morphologische Untersuchungen durchzuführen. Die Nachbarschaft eines artenreichen Gebietes wie die Alpen erlaubte das beliebige Sammeln von frischem Material und die Herstellung von Reinkulturen (unentbehrliche Hilfe bei jeder modernen taxonomischen Arbeit, KENDRICK, SAMUELS, WEBSTER und LUTTRELL 1979).

Diese Voraussetzungen ermöglichten an die folgenden Probleme heranzugehen:

- Erfassung der taxonomisch wichtigen, morphologischen Merkmale.
- Nachweis in Kultur der Teleomorph-Anamorph Beziehung möglichst vieler Arten und Beurteilung ihres taxonomischen Wertes.
- Beziehungen zwischen Wirtspflanzen und Pilz und ihre Bedeutung für die Artumfassung.
- Umschreibung von Arten anhand aller zur Verfügung stehender Merkmale.
- Gruppierung der Arten und Beziehungen zu anderen Pilzgruppen.

2. MORPHOLOGIE

Für die morphologischen Untersuchungen stand ein M-20-WILD-Mikroskop mit Hellfeld- und Phasenkontrastbeleuchtung zur Verfügung. Quetschpräparate wurden mit Wasser hergestellt. Für Fruchtkörperschnitte und für die Beobachtung der Sporenfarbe und der Sporenwandskulpturierung war die Einbettung des Objektes in Milchsäure vorteilhaft; gefärbt wurde mit Baumwollblau, Kongorot, Melzerlösung und Tuschfarbe.

2.1. ASCOMA

Es werden hier besonders die Strukturen des reifen Ascomas besprochen.
Die Ontogenese dieser Strukturen, obschon von grosser taxonomischen Bedeutung, lässt sich in der Praxis als Bestimmungsmerkmal nicht verwenden.
Bei den untersuchten Pilzen sind verschiedene Entwicklungswege möglich:
Bei einem ersten Typ, eingehend von MUELLER (1951b) untersucht, entsteht der Fruchtkörper durch ein meristematisches Wachstum (in alle Richtungen)
einer einzigen Myzelzelle (vgl. HOLM 1958). Das gilt für Leptosphaerulina
australis (MUELLER op.cit.) und auch für alle anderen LeptosphaerulinaArten (vgl. Kap. 5.3). Das Resultat eines solchen Entwicklungsgangs ist
ein (oder mehrere) Ascoma, das oberflächlich auf oder in einem Myzelpolster liegt.

Nicht sehr verschieden davon scheint der Entwicklungsgang der meisten <u>Pleospora</u> und <u>Pyrenophora</u> Arten zu sein. Doch WEHMEYER (1954) zeigte für <u>P. trichostoma</u>, dass das Anfangsstadium aus einem Myzelknäuel besteht, an dessen Entstehung mehrere Hyphen beteiligt sind; anschliessend ist aber die Ascomaentwicklung ebenfalls meristematisch. Bei reifen Ascomata ist dabei das umgebende Myzel meist aufgelöst.

Grundsätzlich verschieden könnte dagegen der Entwicklungsweg prosoplectenchymatischer Ascomata, wie <u>Montagnula, Pseudopleospora</u> oder <u>Dacampia</u>
sein. Die lockere, vor allem bei äusseren Schichten ersichtliche, myzelgeflechtartige Wand, könnte auf eine sekundäre Umhüllung des Fruchtkörperzentrums durch ein vegetatives Myzel hinweisen. Im Moment fehlen jedoch die
Möglichkeiten, eingehende Untersuchungen durchzuführen, weil, vermutlich

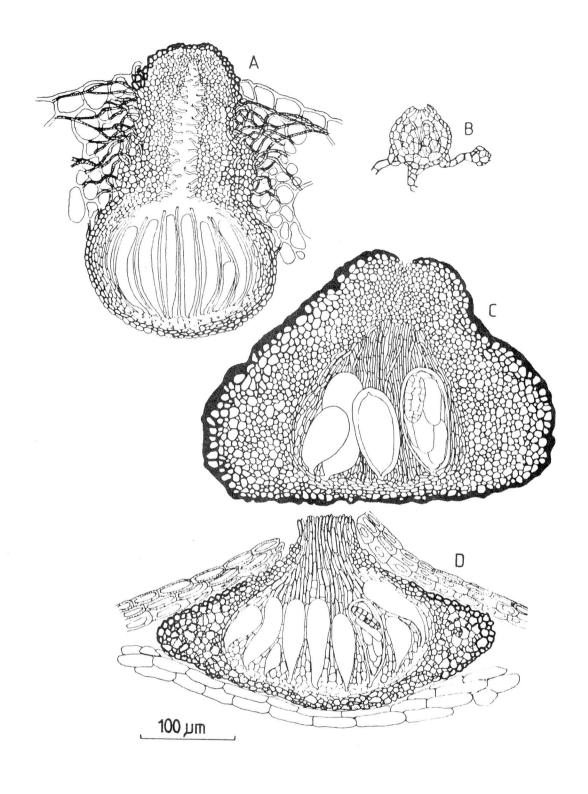


Abb. 1: ASCOMATA; (A) Montagnula, (B) Leptosphaerulina senecii, (C) Pleospora triglochinicola, (D) Pleomassaria holoschista.

gar nicht zufällig, diese Pilze selten in Kultur fruktifizieren.

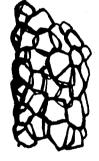
Form, Grösse, Ascomawand und Differenzierung der Mündung kennzeichnen, zusammen betrachtet, die Morphologie des reifen Ascomas einer Art oder oft sogar einer Pilzgruppe. Einzeln betrachtet darf jedoch keinem dieser Merkmale ein bedeutender taxonomischer Wert zugemessen werden.

In der Abbildung 1 sind vier verschiedene Typen dargestellt:

- (A) <u>Montagnula</u> (alle Arten): prosoplectenchymatisch, birnenförmig; Mündung halsförmig erweitert; Porus mit Periphysen-ähnlichen Hyphen ausgekleidet.
- (B) <u>Leptosphaerulina</u> (hier <u>L. senecii</u>): 30-150 μm , kugelig aus einem dickwandigen Myzel entstehend; Mündung undifferenziert oder von länglichen Zellen umgeben.
- (C) <u>Pleospora herbarum-Komplex (hier Pl.triglochinicola)</u>: skleroplectenchymatisch, kugelig, 200-500 µm gross, ohne differenzierte Mündung, kahl
- (D) <u>Pleomassaria holoschista</u>: skleroplectenchymatisch, breit, ellipsoidisch, an den Seiten deutlich dickwandiger; Mündung mit Paraphysoiden ausgefüllt.

Die Textur der Ascomawand ist sehr variabel; bei einigen Pilzgruppen ist sie aber definierbar (Abb. 2):

- skleroplectenchymatisch (sensu HOLM 1957) mit grossen, dickwandigen, polyedrischen Zellen (z.B. Pyrenophora spp., Pleospora herbarum, Leptosphaeria calvescens, Pleomassaria holoschista
- prosoplectenchymatisch, in dem die Myzel-Struktur bei den äusseren Wandschichten leicht erkennbar ist (z.B <u>Montagnula</u>, Dacampia, Didymosphaeria)





In den meisten fällen ist die Wandtextur jedoch so variabel, dass ihre genaue Definition irreführend sein könnte. Ich verwende deshalb oft den allgemeinen Begriff pseudoplectenchym (siehe AINSWORTH,1971).

Die Mündung ist bei zentralen Fruchtkörperschnitten leicht erkennbar: bei Pleospora, Pyrenophora, Leptosphaerulina ist sie nicht differenziert; bei Dacampia, Montagnula, Massariosphaeria, Cilioplea, Nodulosphaeria, Paraphaeosphaeria Subg. Cylindrosporeæ, meist stark differenziert (verdickt, halsförmig erweitert, Porus mit Periphysen-ähnlichen Hyphen). Bei Nodulosphaeria, Cilioplea und Keissleriella sind die Periphysenähnlichen Hyphen am Mündungsrand meist stark pigmentiert und kronenförmig angeordnet(vgl. Abb.36, MUELLER & v.ARX 1950 und HOLM 1952). Der Porusumriss, normalerweise rundlich, ist bei Massariosphaeria Lophiostomataceae-ähnlich, das heisst rundlich bis spaltenförmig. Ob diese Gattung eine Uebergangsform zwischen Pleospora und Platystomum TREV. (Lophiostomataceae SACC.) ist oder ob die spaltenförmige Mündung das Resultat konvergenter Entwicklungsreihen ist bleibt offen. Bei Pseudopleospora weicht die Mündungsgestalt von den anderen ab: die Oeffnung ist ein durch die Länge des ellipsoidischen Ascomas laufender Riss. Dass der Mündung allein, trotz der oben erwähnten stabilen Typen, keine grosse taxonomische Bedeutung zugemessen werden darf, zeigt die Variabilität dieses Merkmals bei Fruchtkörpern in Kultur: Die Ascomata von Pleospora herbarum, normalerweise kugelig, haben auf Strohkulturen gewachsen und unter UV-naher Beleuchtung einen extrem langen Hals. (bis 200 µm!).

Den Paraphysen, Pseudoparaphysen und Paraphysoiden (Definition und Interpretation bei LUTTRELL 1965 oder ERIKSSON 1981) wird eine grosse taxonomische Bedeutung beigemessen (siehe z.B. CHESTERS 1968 oder ALEXOPOLUS & MIMS 1979). Bei reifen Ascomata der untersuchten Pilze war aber eine Bestimmung dieser Merkmale praktisch unmöglich. Nur die Paraphysoiden von Dacampia (vgl.5.12) zeichnen sich deutlich aus: sie sind extrem zahlreich, sehr dünn, verzweigt und kleiden die interne Ascomawand bis an die Mündung aus. Sie sind dabei identisch mit denjenigen vieler anderen Pyrenolichenes (sie entsprechen dem TYPUS 2 von VEZDA 1968). Bei allen anderen untersuchten Pilzen ist die Morphologie der interascalen Gewebe vom Entwicklungsstadium des Ascomas abhängig. Vor allem bei kleinen Ascomata ist die Feststellung, ob die Paraphysoiden nicht vorhanden sind oder sich aufgelöst haben, unmöglich. Bei Arten mit grossen Ascomata und zylindrischen Asci (z.B. Montagnula, Massariosphaeria, Cilioplea usw.)

sind hingegen die Paraphysoiden zahlreich und immer vorhanden. Im taxonomischen Teil dieser Arbeit brauche ich unkonventionell den Terminus Paraphysoiden für alle fadenförmigen interascalen Gewebe.

Die Beborstung der Ascomata wurde vor allem durch SACCARDO (z.B.1883) überbewertet. Er trennte wegen des Vorhandenseins bzw. des Fehlens von Borsten (Setae) Pyrenophora von Pleospora. Obwohl die Trennung dieser zwei Gattungen aufgrund der Beborstung nicht berechtigt ist, wie schon mehrere Autoren betont haben, könnte die Idee von SACCARDO nicht vollständig falsch sein: die Entstehung von Borsten ist nämlich mit skleroplectenchymatischen, meristematischen Ascomata gekoppelt; die Setae entstehen aus noch nicht abgestorbenen, teilungsfähigen Zellen der Ascomawand. Prosoplectenchymatische Ascomata haben dagegen nur Myzelhaare, deren Entwicklung sicher von der der Setae verschieden ist (vgl. weiter oben). Das Vorhandensein von Setae könnte deshalb doch von taxonomischer Bedeutung sein.

2.2. ASCI

Die Asci der untersuchten Pilze sind oval, breitkeulig oder zylindrisch. Im Lichtmikroskop lassen sich drei Teile erkennen: der innerste, der zytoplasmatische Sack, mit 8 reifenden Ascosporen, die mediane Endotunica und die äussere Ectotunica (vgl. Abb. 3a). Normalerweise ist die Ectotunica im oberen Teil des Ascus nicht elastisch und zerreist. Bei Pilzen in Kultur war die Ectotunica jedoch hin und wieder auffallend gedehnt und trotzdem nicht zerrissen. Die Endotunica, dick bei keuligen, dünn bei zylindrischen Asci, mündet bei allen untersuchten Pilzen am Ascusscheitel in einen nur bei grösseren und breiten Asci auffälligen Apikalring, wodurch die reifen Sporen eine nach der anderen herausgeschleudert werden.

Für eingehende Untersuchungen über die Feinstruktur der Asci ist heute der Vergleich zwischen Lichtmikroskopaufnahmen und Elektronenmikroskopaufnahmen unentbehrlich, was in dieser Arbeit nicht möglich war. Solche Arbeiten über Ascusstrukturen von <u>Pleospora</u> und ihr nahe verwandten Gattungen sind noch selten; FURTADO & OLIVE 1971 zeigten am Ascus von <u>Leptosphaerulina australis</u>, dass sich die Endotunica nur in der oberen Hälfte des Ascus dehnt. In der unteren Hälfte bleiben Endotunica

und Ectotunica verbunden. Dies lässt sich auch mit dem Lichtmikroskop durch Quellung zeigen (Abb. 3a): bei Einbettung in einer schwachen KOH-Lösung trennen sich die mehreren Schichten der Endotunica nur in der oberen Ascushälfte. Bei <u>Dacampia</u> ist der mit der Ectotunica verbunden bleibende Teil der Endotunica noch grösser (vgl. Abb. 43c); die Endotunica streckt sich praktisch nur am Ascusscheitel, was an den Ascustyp von <u>Peltigera</u> (HONEGGER 1978) oder <u>Hysterographium</u> (BELLEMERE & HAFNELLER 1982) erinnert.

PARGUEY-LEDUC & JANEX-FAVRE (1982) haben die Ontogenese des Ascus von Pleospora herbarum mit EM untersucht. Bei diesem Ascustyp haben sie klar gezeigt, dass Endo- und Ectotunica, die beim unreifen Ascus noch verbunden sind (paroi unique), sich in der Folge unterschiedlich entwickeln; bei reifen Asci haben die zwei Wände ein unterschiedliches Schichtenmuster und sind voneinander durch einen hellen Raum vollständig getrennt.

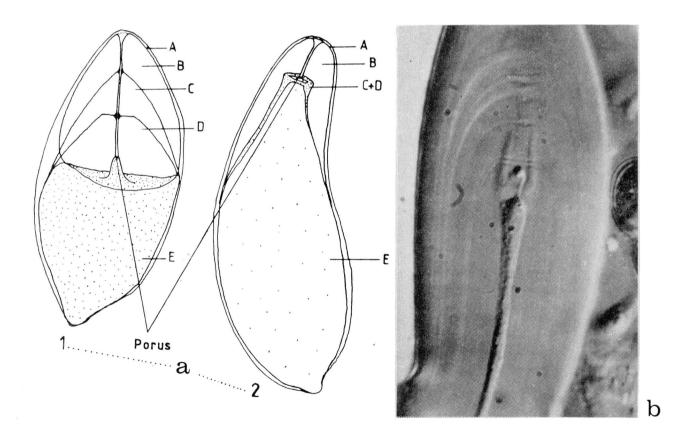


Abb. 3:(a) <u>Leptosphaerulina rupestris</u>, ASCUS: 1 mit KOH behandelt, 2 im Wasser eingebettet: A, Ectotunica; B-D Endotunica; E, zytoplasmatischer Sack. (b) Pyrenophora typhaecola, ASCUS (mit KOH behandelt).

Dass die Endotunica bitunicater Asci mehrschichtig ist, wurde schon von FUNK & SHOEMAKER (1967) dargelegt. Bei den untersuchten Pilzen wurde eine mehrschichtige Endotunica besonders bei breiten Asci festgestellt (siehe z.B Pyrenophora typhaecola, Abb. 3b). Alle breiten Asci haben dabei einen auffälligen Apikalring, der genau gleich wie derjenige (ERIKSSON 1967a,1981) von Pyrenophora trichostoma ist. ERIKSSON hält an der Trennung der Familie Pyrenophoraceae BARR von Pseudosphaeriaceae HOEHNEL wegen des Vorhandenseins bzw. des Fehlens eines solchen Ringes fest. Denselben Ring kann man jedoch auch bei allen Leptosphaerulina (s. auch FURTADO & OLIVE op. cit.) bei Massariosphaeria, bei verschiedenen Pleospora-Arten, bei Montagnula triseti usw. beobachten. Ich bin der Meinung, dass der taxonomische Wert der feinen Strukturen des Ascus nicht höher bewertet werden darf als andere morphologische Merkmale. Abweichende Asci wurden bei jenen Pilzen beobachtet, die durch andere Merkmale klar verschieden waren.

2.3. ASCOSPOREN

In den Dictyosporen (Sporen mit Quer- und Längsepten) wurde hauptsächlich der Septenzahl ein taxonomischer Wert zugemessen (vgl. z.B. WEHMEYER 1961). Wie schon ERIKSSON (1967a)gezeigt hat, prägen jedoch die Ascosporen von Pleospora eine Reihe anderer Eigenschaften, und heben die Heterogenität der Gattung und zugleich die verwandtschaftlichen Beziehungen mit anderen Pilzgruppen hervor (vgl. Abb. 4). Neben der Septenzahl sind Sporengrösse, Sporenform (z.B. Symmetrie), Septierungsabfolge während der Entwicklung, Farbe, Anhängsel und Sporenskulpturierung von taxonomischer Bedeutung. Wie schon für Ascoma- und Ascusmerkmale dürfen Sporenmerkmale für die Taxonomie auch nicht einzeln oder nur für sich allein betrachtet werden.

Die hier diskutierten Pilze haben sehr verschiedene Sporenformen (einige Beispiele dafür sind in der Abb. 4 aufgenommen, andere sind im taxonomischen Teil gezeichnet.

Die Ascosporen sind breit spindelförmig (M.dura Abb. 4.0, N.pileata Abb. 4.e) ellipsoidisch (Pl. herbarum Abb. 4.a) oder oval (Pl. glacialis Abb. 4.b). Sie sind gerade (die meisten Arten, z.B. Pl. herbarum Abb. 4.a) oder leicht gekrümmt, bohnen- oder nierenförmig (bilateral symmetrisch, z.B. Montagnula

Abb. 4.n-p). Die Form der Sporen wird meistens durch die Stellung des primären Septums bestimmt: Pl. herbarum und Pl.glacialis (Abb. 4.a bzw.4.b) haben es in der Mitte; bei Pseudopleospora (Abb.4.k) befindet es sich in der Nähe der Basis, und bei Paraphaeosphaeria (Abb.4.d) im unteren, bei Nodulosphaeria (Abb.4.e) im oberen Sporenteil. Das primäre Septum bestimmt auch die Heteropolarität der Sporen (vgl. NANNFELD 1982). Bei Leptosphaerulina haben die meisten aber nicht alle Arten, vgl. Abb4.f-i, eindeutig bipolar asymmetrischen Ascosporen. Doch haben die Ascosporen mehrerer bitunicaten Pilze, wie schon INGOLD (1954) darlegte, etwas dickere, obere Hälften. Eine weitere Strategie, um den Widerstand gegenüber dem Ascusporus und damit die Ausschleuderung zu verstärken (siehe LUTTRELL 1973) ist die Bildung angeschwollener Segmente: z.B Nodulosphaeria pileata (Abb. 4.e), Pl. graminearum (Abb.4.c)und Paraphaeosphaeria longispora (Abb. 4.d). Wie die angeschwollenen Segmente entstehen, wurde schon von HOLM (1957) klar dargestellt. Ich möchte dabei nur noch den bestehenden Unterschied zwischen Paraphaeosphaeria rusci und Paraphaeosphaeria oblongata (vgl. Abb. 38, S. 179) unterstreichen.

Biradiale Symmetrie kennzeichnet die Gattung <u>Clathrospora</u> RABENH. (vgl. ERIKSSON 1967a). <u>Pyrenophora typhaecola</u> hat jedoch auch abgeplattete Ascosporen.

Von Bedeutung ist auch das Segmentkonzept (z.B. die echten <u>Pleospora-Arten haben</u> immer 4 Segmente). Ein Segment wird von 2 Quersepten (trans.Septa A, ERIKSSON 1967 a) begrenzt. Es wird bei fast allen Arten mit Dictyosporen durch ein Längsseptum geteilt; die zwei entstandenen Zellen werden weiterhin quergeteilt (trans. Septa B, ERIKSSON 1967a). <u>Pl. herbarum</u> (Abb. 8, S. 49) ist ein typisches Beispiel dafür. Selten wird hingegen ein Segment durch ein Querseptum geteilt (z.B. <u>Phaeosphaeria fuckelii</u> oder <u>Paraphaeosphaeria</u>, vgl. ERIKSSON 1967b); in diesen Fällen entsteht oft ein angeschwollenes Segment.

Die Segmente sind bei mauerartig geteilten Ascosporen schwierig zu erkennen: Pl. herbarum (Abb.4.a) hat nur 4 Segmente, Pleospora graminearum, die vermutlich mit Phaeosphaeria verwandt ist, hat hingegen 6 bis 9 Segmente (Abb.4.c). Bei Phragmosporen oder Dictyosporen mit wenigen Längssepten lassen sich die Segmente dagegen leicht erkennen (Nodulosph. pileata hat 6 Segmente, Abb.4.e; Paraph.longispora dabei 8-12, Abb.4.d).

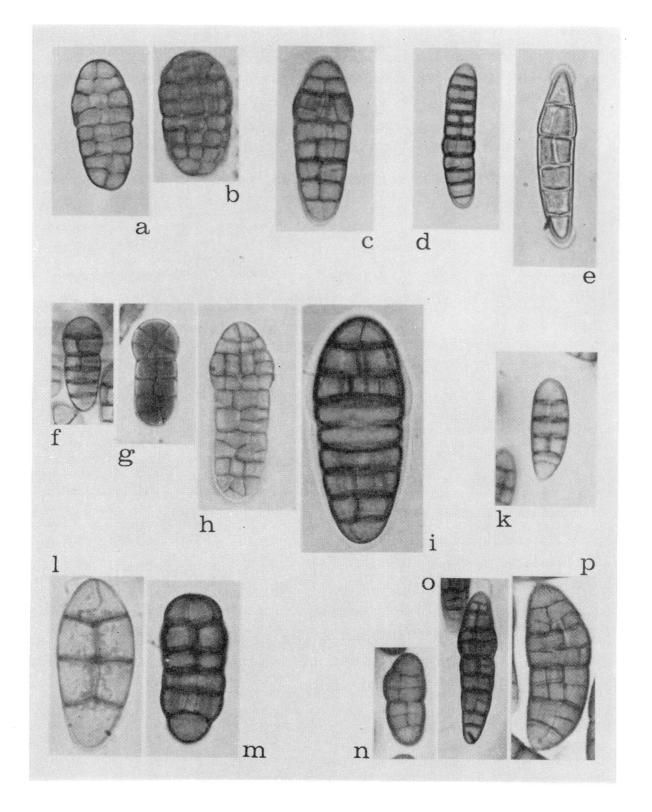


Abb. 4: DICTYOSPOREN: (~x 1100); (a) Pleospora herbarum; (b) Pleospora glacialis; (c) Pl. graminearum; (d) Paraphaeosphaeria longispora; (e) Nodulosphaeria pileata; (f) Leptosphaerulina gei-reptantis; (g) L.rupestris;

- (h) L.nitida; (i) L.sieversiae; (k) <u>Pseudopleospora ruthenica</u>;
- (1) Pyrenophora trichostoma; (m) P.raetica; (n) Montagnula spinosella;
- (o) M.dura; (p) M.triseti.

Die Breite und die Länge der Ascosporen bestimmen oft die Septenzahl (vgl. Montagnula Abb. 4.n-p). Nodulosphaeria pileata hat den selben Sporentyp wie Nodulosphaeria modesta (vgl. HOLM 1957): sie unterscheidet sich lediglich durch breitere Sporen, hat demzufolge einige Längssepten und preitere Anhängsel (vgl. Abb. 6, S. 35).

Die Septenzahl bleibt eines der wichtigsten Merkmale, das die Arten einer einheitlichen Pilzgruppe voneinander unterscheidet (siehe z.B. <u>Pleospora</u> Sektion II, Abb. 15, S. 72 oder <u>Leptosphaerulina</u>, Abb. 28, S. 127).

Die Sporenfarbe kann für die Beurteilung von Verwandtschaftsgruppen wichtig oder auch nichtssagend sein: bei Montagnula Subg. Rubiginospora haben alle dazugehörenden Arten rostrot gefärbte Ascosporen; bei Pyrenophora hat hingegen P.trichostoma blassgefärbte, P. raetica dunkelbraune Ascosporen (vgl. Abb. 4.1 mit 4.m); beide Arten sind trotz dem verschiedenen Aussehen, nahe verwandt.

Die Sporenfarbe ist oft Standort-bedingt: verschiedene an den Polarkreisen vorkommende Arten (<u>Pl.gigantasca</u>, <u>Pl.arctagrostidis</u>, <u>Pl.longispora</u>) haben blassgefärbte Sporen; bei alpinen (<u>Pl. phyllophila</u>, <u>Pl.pyrenaica</u>, <u>Pl. androsaces</u>, <u>Pl. brachyspora</u> usw.) oder äquatorialen Arten (Artengruppe <u>Montagnula infernalis</u>), sind die Ascosporen oft stark pigmentiert.

Die Skulptierung der Sporenwand kann auch von Bedeutung sein: als Beispiel sei die Artengruppe <u>Pl. discors</u> erwähnt (vgl. Abb. 12).

3. KULTUREN

Reinkulturen sind bei systematischen Untersuchungen von <u>Pleospora</u>-Arten selten einbezogen worden. Die Beiträge von WEBSTER (1957,1969), LUCAS & WEBSTER (1964) und SIMMONS (1969) zeigen aber deren grosse Bedeutung. Reinkulturen der untersuchten Pilze dienten hier vor allem folgenden Zielen:

- Gewinnung von Fruktifikationen und Nachweis von Teleomorph-Anamorph Beziehungen.
- Gewinnung von Information über den Grad der Variabilität bestimmter Merkmale (Myzelwachstum, Kulturaussehen, Ascomata, Asci, Ascosporen, Anamorphe)

3.1. METHODEN

Die Reinkulturen wurden nach der Methode von SAMUELS (1979) hergestellt: einzelne Ascosporen wurden mittels Mikromanipulators in Petrischalen auf ein Terramycin-2%-Malzagarsubstrat ausgelegt. Die gewachsenen Einzelsporkolonien wurden dann in 2%-Malzagarröhchen übertragen und für die Versuche bereitgestellt.

Nach Vorversuchen mit verschiedenen Medien (Potatodextroseagar DIFCO, Oatmealagar DIFCO, Karottenagar, Gemüseagar, Walnussagar, Kokosmilchagar, usw.) wurden alle Untersuchungen auf zwei Medien standardisiert: 2% Malzagar (Petrischalen und Röhrchen) und Strohkulturen: 100 ml Erlenmeyerkolben wurden mit Getreidestroh vollgestopft, 40 ml Brunnenwasser dazugegeben sowie die Vitamine Biotin (H) und Thiamin (B $_1$) im Ueberschuss (in einem Vorversuch liess sich feststellen, dass die zwei Vitamine das Wachstum und die Fruktifikation verschiedener <u>Pleospora</u>-Arten erheblich fördern). Dieses Substrat wurde zuletzt 20 Minuten bei 120 $^{\rm O}$ autoklaviert.

9 cm breite Petrischalen haben sich für die Beobachtung der Morphologie und des Wachstums des Myzels sowie für die Entstehung des Anamorphes als ideal erwiesen. Für die Gewinnung des Teleomorphes wurden die besten Resultate hingegen mit Strohkulturen und Malzagarröhrchen erreicht. Die Vorteile der Strohkulturen sind neben einer effektiv grösseren Ausbeute

an Ascomata, die Bequemlichkeit ihres Gebrauches für morphologische Untersuchungen sowie die Möglichkeit, sie als Herbarmaterial anzulegen.

Temperatur und Licht spielen bekanntlich eine wichtige Rolle bei der Fruktifikation von Pilzen(siehe z.B. MUELLER 1979).Eine Temperatur von 8-12⁰ unter Lichteinwirkung (abwechselndes Floureszenz-Licht) hat sich als ideal erwiesen. Viele Arten bildeten jedoch das Teleomorph auch nach 3-8 Monaten in einem 3⁰ dunklen Raum, was einer normalen Ueberwinterungsperiode entspricht.

3.2. BEMERKUNGEN UEBER DIE VERHALTENSWEISE DER PILZE IN KULTUR

Da die Verhaltensweise der Pilze in Kultur von einer Menge äusserer Bedingungen (Temperatur, Licht , Nährsubstrat), vom Alter des Stammes und von einer sauberen Vorbereitung der Kulturen abhängig ist, durften die Vergleiche nur unter einer strengen Einheitlichkeit des ganzen Verfahrens gemacht werden. Auch so jedoch können die Resultate durch zufällig auftretende, stammabhängige Faktoren wie Sektorenbildung, Degenerationen gestört werden. Nur einer mehrmals festgestellten Stabilität der Gesamtheit aller Komponenten (Myzelwachstum, Kulturaussehen, Fruktifikation) wird deshalb ein taxonomischer Wert beigemessen.

Bei den untersuchten Pilzen kann ein einzelner Stamm, eine Art oder sogar ganze Pilzgruppen sich durch eine stabile Verhaltensweise auszeichnen. Nachstehend sind einige Beispiele beschrieben:

- <u>Pleospora welwitschiae</u>: Alle Stämme bildeten Mikrokonidien. Einige Einzelsporkulturen zeigen ein graues, andere ein rotbraunes Myzel. Erst die Kreuzung zweier im Aussehen verschiedener, mikrokonidienbildender Kolonien hat in der Berührungszone das Teleomorph ergeben.
- <u>Pleospora abscondita</u>: Die vielen isolierten Stämme sind alle steril.

 Das luftige, weisse Myzel wächst schnell.
- <u>Pleospora herbarum-Komplex</u>: Das graue Myzel wächst schnell. <u>Stemphylium-</u> Anamorph und Ascomata werden jeweils von allen Stämmen in derselben Reihenfolge gebildet.
- <u>Pleospora scrophulariae-Komplex</u>: Aus Einzelsporkulturen entsteht <u>nur</u> das Anamorph Alternaria. Das Myzelwachstum und das Aussehen der Kulturen

sowie die Morphologie des Anamorphes sind stammabhängig und sehr variabel. Es ist bemerkenswert, dass <u>Pl. scrophulariae</u>, wenn ihr Myzel als Endophyt aus lebenden Pflanzen isoliert und kultiviert wird, sowohl das Teleomorph allein als auch Telomorph und Anamorph beisammen bildet (RIESEN, SIEBER, pers. Mitt.).

- Pyrenophora: (vier Arten); genau wie auf dem Wirt bilden sich auf luftigem, schnellwachsenden Myzel vor allem sterile Sklerotien (Protoperitecien).
- <u>Leptosphaerulina</u>: (alle sieben geprüften Arten identisch); Myzel schwarz, dickwandig, stark septiert, sehr <u>langsam</u> wachsend; <u>Luft-myzel</u> spärlich, wenig entwickelt; Wachstum und Fruktifikation lichtabhängig.
- Massariosphaeria (vier Arten); Myzel langsam wachsend, schwarz, Luft-myzel spärlich, weissgrau, am Rand der Kolonien das Substrat purpur-rot färbend (Färbung stammabhängig oder durch das Licht beeinfluss-bar!); Teleomorph oder Mikrokonidien bildend (WEBSTER 1957, LEUCHT-MANN pers. Mitt.)
- <u>Paraphaeosphaeria Subg. Cylindrosporeae</u> (zwei Arten); Myzel langsam wachsend, gelb mit rotbraunen Flecken, am Rand der Kolonien und Luftmyzel weisslich; stark riechend, zahlreiche goldgelbe Kristalle bildend; Teleomorph erst nach mehreren Monaten im 3⁰-Raum entstehend.

Die oben dargelegten Beispiele zeigen, wie die Verhaltensweise in Kultur morphologisch homogener Pilzgruppen stabil und spezifisch ist: zur Nachprüfung verwandtschaftlicher Beziehungen von kritischen Pilzen sind die Reinkulturen eine entscheidende Hilfe.

3.3. FRUKTIFIKATIONEN IN KULTUR

In der nachstehenden Tabelle sind alle in Kultur entstandenen Fruktifikationen angegeben:

Legende: - ESK: aus jeder Kollektion wurden jeweils 3 <u>Einzelsporkulturen</u> in Betracht gezogen.

- Mikrokonidien: alle festgestellten Mikrokonidien waren <u>Coelo-myceten</u> mit Phialokonidien. Wegen der extremen Variabilität dieser Formen in Kultur wird auf eine genauere Bestimmung verzichtet.

- + Fruktifikation
- - keine Fruktifikation festgestellt
- (+) Teleomorph nur nach Kreuzung zweier Stämme entstanden
- ((+))vor allem sterile Sklerotien entstanden

Tabelle 1 : Fruktifikationen in Kultur

PLEOSPORA	isol.ESK	Teleomorph	Mikrokonidien	Makrokonidien
comata	3	+		**
abscondita	24	-	_	-
androsaces	6	+	-	-
anthyllidis	12	+	_	~
brachyspora	18	+	-	_
delicatula	3	+	_	-
discors	1	+	=	_
	2	_	_	-
flavo-fusca	12		<u></u>	-
gigaspora	9	+	-	Stemphylium
glacialis	3	+	-	- · ·
graminearum	12	+	_	-
J	18	-	_	-
helvetica	20	+	-	_
	38	-	-	-
herbarum s.lat.	28	+	_	Stemphylium
incerta	3	-	-	-
islandica	3	_	_	-
leontopodii	3	+	_	-
leptosphaerulinoides	5	+	_	-
luzulae	6	+	_	-
orbicularis	3		-	-
papaveracea	5	-	-	Dendryphion pen.
penicillus	14	+	-	-
	30	-	-	-
phaeospora	3	((+))		-
phyllophila	3	+		-
pyrenaica	3	+	-	
scirpi	3	+	-	"Alternaria"
scrophulariae	22	-	-	Alternaria
•	7	-	-	-
tragacanthae	9	+	-	- 11
triglochinicola	3	+	-	Stemphylium
welwitschiae	5	(+)	+	<u>~</u>
<u>PYRENOPHORA</u>				
ephemera	6	((+))	-	
raetica	9	((+))	-	-
subalpina	4	((+))	-	-
	2	-	-	-
trichostoma	12	((+))		~
	3	-	-	Drechslera
	3	-	-	-
typhaecola	6	-	+	 -

LEPTOSPHAERULINA	isol.ESK	Teleomorph	Mikrokonidien	Makrokonodien
albulae	3	+	-	_
carinthiaca	3	+	_	_
gei-reptantis	3	+	-	_
myrtillina	3	+	_	_
nitida	9	+	_	-
rupestris	3	+	- .	-
sieversiae	3	+	-	-
vitrea	6	+	-	-
MASSARIOSPHAERIA				
autumnalis	3	+	_	_
rubicunda	15	+	-	-
MONTAGNULA				
opaca	3	+	-	_
dura	6	_	_	
spinosella	2	+ f	-	_
	6	-	+	_
triseti	3	+	-	-
PARAPHAEOSPHAERIA	Subg. CYLIN	IDROSPORE A E		
oblongata	12	+	-	_
longispora	3	+		-
CILIOPLEA				
coronata	6			
nivalis	3	+	-	<u>-</u>
IIIVallo	3	_	-	-
NODULOSPHAERIA				
pileata	6	+	-	-
PSEUDOPLEOSPORA				
galiorum	3	-	-	-

Die grosse Mehrheit der <u>Pleospora</u>-Arten entwickelt in Einzelsporkulturen nur das Teleomorph.

Einige spezielle Arten sind fähig, sowohl das Teleomorph als auch das Anamorph in Reinkultur zu entwickeln.

Nur von <u>Pleospora abscondita</u> (alle 24 isolierten Stämme steril) kann man behaupten, sie sei nicht fähig in Kultur unter den angebotenen Bedingungen zu fruktifizieren.

Auffälligstes Resultat der Reinkulturen von <u>Pleospora</u>-Arten ist die Leichtigkeit, mit der die meisten Stämme das Teleomorph in Kultur bilden (Kulturmethoden vgl. 3.1.). Vor allem bei wirtsspezifischen,im Gebirge vorkommenden Arten haben praktisch alle Reinkulturen das Teleomorph gebildet; diese Arten sind homothallisch. Bei den häufigsten, polyphagen, in den Alpen vorkommenden Arten, gab es in Einzelsporkulturen reichlich fruktifizierende Stämme und solche, die steril blieben.

Die Morphologie des Teleomorphes in Kultur ist im allgemeinen sehr stabil und entspricht derjenigen des Pilzes auf dem Wirt. Die Kulturen sind somit eine unentbehrliche Hilfe, um die Variabilität und dementsprechend den taxonomischen Wert zu überprüfen. Jeweilige Unterschiede zwischen Pilz in Kultur und Pilz auf dem Wirt bestehen vor allem in der Grösse der Strukturen: es wurde mehrmals beobachtet, dass das Ascoma grösser wird und mehr Asci enthalten kann. Ebenso können die Ascosporen in der Grösse leicht variieren. Häufig werden auch Abnormitäten beobachtet; die meisten beruhen auf Störungen in der mitotischen Teilung; so entstehen oft 4-sporige oder sogar 2-sporige Asci, in denen die fehlenden Ascosporen degeneriert sind.

Viel weniger <u>Pleospora</u>-Arten als nach früheren Vorstellungen (It is probably that all species of <u>Pleospora</u> have a <u>Stemphylium</u>-Anamorph.

ALEXOPOLUS & MIMS,1979) haben ein Anamorph in Kultur gebildet. Ausser <u>Pleospora gigaspora</u>, die zum <u>Pl.herbarum</u>-Komplex gehört, bei der auch ein <u>Stemphylium</u>-Anamorph festgestellt worden ist, haben sich nur die schon bekannten Beziehungen bestätigt. Ein <u>Stemphylium</u>-Anamorph wird nur vom <u>Pl.herbarum</u>-Komplex gebildet; ein <u>Alternaria</u>-Anamorph nur von <u>Pl.scrophulariae</u>-Komplex (das Anamorph von Pl. scirpi und <u>Pl.discors</u> wird zwar als

Alternaria bestimmt, siehe LUCAS & WEBSTER, 1964, weicht jedoch von den typischen Alternaria Formen eindeutig ab); Dendryphion penicillatum-Anamorph wurde nur für Pl. papaveracea bestätigt.

Wenige Arten vermögen aus Einzelsporkulturen sowohl das Teleomorph als auch das Anamorph zu bilden (siehe Pl.herbarum-Komplex und Pl. scirpi). Auch aus ESK von Stemphylium entsteht dabei regelmässig das Holomorph. Bei anderen Arten kann man hingegen nur das Anamorph feststellen (z.B. Pl. scrophulariae—Alternaria und Pl.papaveracea—Dendryphion).

Gegenüber Stemphylium ist aus ESK von Dendryphion nur das Anamorph entstanden. Interessant ist hier, dass in ESK von Pl.scrophulariae nur das Anamorph sich entwickelt; wenn aber ihr Myzel aus lebenden Pflanzen isoliert wird, entsteht das Teleomorph oder das Holomorph; ausserdem wird aus den selben Wirtspflanzen nur Alternaria isoliert (SIEBER und RIESEN, pers.Mitt.). Es ist demnach nicht auszuschliessen, dass Pilze, die in ESK nur das Anamorph entwickeln können, heterothallisch sind.

Die Fähigkeit, Mikrokonidien zu produzieren, ist gegenüber der Entstehung von Makrokonidien häufiger und verbreitet. In Reinkultur wurden mehrmals Mikrokonidien bei <u>Pleospora-, Pyrenophora-, Montagnula-, Massariosphaeria-Arten sowie bei der Gattungen Asteromassaria HOEHNEL, Platystomum TREV. und Melanomma NITS ex FUCKEL nachgewiesen.</u>
Es wurde aber nie festgestellt, dass aus Einzelsporkulturen Mikrokonidien und Teleomorph entstanden sind.

Wenn die Aehnlichkeiten zwischen Teleomorph und Makrokonidien die Morphologie der Sporen betreffen (sowohl <u>Pleospora</u>-Ascosporen als auch <u>Stemphylium</u>- und <u>Alternaria</u>-Konidien sind dictyospor) entspricht das Ascoma morphologisch oft dem Konidioma (vgl. <u>Leptosphaeria calvescens</u> - <u>Chaetodiplodia</u>, 5.8., oder <u>Pleospora spartii-juncei -Coniothyrium</u>, 5.1.G). Die Beziehungen zwischen Teleomorphen und ihren Anamorphen und die daraus folgenden taxonomischen Verwicklungen sind von MUELLER (1981) eingehend dargelegt.

4. BEZIEHUNGEN PILZ- WIRTSPFLANZE

Allgemein werden Arten von <u>Pleospora</u> und vieler verwandter Gattungen als Saproben aufgefasst, da sich ihre Fruktifikationen in der Regel auf abgestorbenen Pflanzenteilen entwickeln. Einige Arten sind polyphag, sehr viele zeigen aber eine ausgeprägte Wirtstreue.

Bei neueren Untersuchungen verschiedener Pflanzenarten auf endophytische, symptomlose Parasiten (PETRINI 1978, PETRINI und MUELLER 1979, PETRINI, MUELLER und LUGINBUEHL 1979, WIDLER 1982) liessen sich aus lebenden Pflanzen, unter vielen anderen Pilzen auch immer wieder <u>Pleospora</u>-Arten isolieren und später auf Grund in Reinkultur gebildeter Fruktifikationen eindeutig bestimmen; für diese Arten ist denn auch die Fähigkeit zum Parasitismus erwiesen. Dazu gehören z.B. die alpinen <u>Pl.helvetica</u>, <u>Pl. penicillus</u> aber auch <u>Pl.herbarum</u>, <u>Cilioplea coronata</u>, sowie – auf <u>Poaceae</u>, insbesondere Getreidearten – <u>Pleospora scrophulariae</u> (= <u>Pl. infectoria</u>; mündliche Mitteilungen, RIESEN, SIEBER). Auch für <u>Pleospora phyllophila</u>, deren Ascomata regelmässig auf den Spitzen einjähriger Blätter von <u>Androsace helvetica</u> (<u>Primulaceae</u>) auftreten, und für <u>Leptosphaerulina carinthiaca</u> mit stromatisch verwachsenen Ascomata in den Blattadern von <u>Ranunculus alpestris</u>, dürfte endophytische Lebensweise erwiesen sein (siehe Abbildung 5).

Bei den meisten <u>Pleospora-Arten reifen die Ascosporen im Frühsommer</u> (in den höheren Lagen etwas später); im Hochsommer entleeren sich die Ascomata. Bei den oben erwähnten Endophyten und sicher bei vielen anderen Arten, für welche die endophytische Lebensweise noch nicht nachgewiesen ist, erfolgt, ausgehend von den Ascosporen (oder bei <u>Pl. herbarum</u> und <u>Pl. scrophulariae</u> auch von den Konidien) Keimung , Infektion und symptomlose Besiedlung der Pflanzengewebe. Die Weiterentwicklung des Pilzes folgt in absterbenden Pflanzen. Während des Spätwinters werden dann - bei alpinen Vertretern unter der Schneedecke - die Fruchtkörper angelegt, die zu Beginn der Vegetationsperiode zu reifen beginnen.

In einigen Fällen ist dieser Lebenszyklus aber durchbrochen: <u>Leptosphae-rulina myrtillina</u> verursacht auf grünen Blättern von <u>Vaccinium myrtillus</u>

(Ericaceae) bereits im Frühsommer nekrotische Flecken, in deren Mitte gegen Herbst die Ascomata reifen. Die Ascomata von Montagnula autumnalis findet man ebenfalls nur im Herbst, auf abgestorbenen Halmen von Phragmites communis (Poaceae), und Pleospora delicatula reift während des ganzen Jahres im Haarfi;z von Cerastium tomentosum (Caryophyllaceae).





 \mathbf{a}

b

Abb. 5: (a) <u>Pleospora phyllophila</u> auf Blättern von <u>Androsace helvetica</u>;
(b) <u>Leptosphaerulina carinthiaca</u> in den Blattadern von <u>Ranunculus</u>
<u>alpestris</u>

Wirtsspezifität heisst nicht unbedingt absolute Wirtstreue: <u>Nodulosphaeria</u>
<u>pileata</u> (= <u>Pyrenophora pileata</u>), normalerweise an <u>Phytheuma hemisphaericum</u>
(<u>Campanulaceae</u>) gebunden, kann als Endophyt gelegentlich auch <u>Arctostaphylos uva-ursi</u> (<u>Ericaceae</u>) besiedeln (WIDLER 1982).

Wirtsspezifische Arten sind oft nahe verwandt mit Arten, die sich durch ein

breites Wirtsspektrum auszeichnen. So stehen die auf <u>Luzula lutea</u> und <u>Luzula spadicea</u> wachsende <u>Pl. luzulae</u> und die auf <u>Carex baldensis</u> wachsende <u>Pl.baldensis</u> der <u>Pl.discors</u> nahe, eine Art, die für viele <u>Carex-Arten nachgewiesen ist.</u> So haben <u>Pyrenophora ephemera</u> (ebenfalls auf <u>Luzula</u>) und <u>P. papaveracea</u> (auf <u>Papaver-Arten</u>, oft Begleitpflanzen des Getreides) nahe Beziehungen zu <u>Pyrenophora trichostoma</u> auf verschiedensten <u>Poaceae</u> (häufig auf Getreidepflanzen).

Aus <u>Pleospora brachyspora</u>, welche eine ganze Anzahl alpiner <u>Caryophyllaceae</u> besiedelt, sind <u>Pleospora androsaces</u> (auf <u>Silene acaulis</u>) und <u>Pleospora paronychiae</u> (auf <u>Paronychia</u> spp.) hervorgegangen. Die Artengruppe der <u>Montagnula infernalis</u> zerfällt in verschiedene Kleinarten, welche aber alle auf <u>Agavaceae</u> vorkommen.

Die obigen Beispiele bestätigen das erste phylogenetische Prinzip von SAVILE (1968): "New groups do not spring from climax groups but always from less specialised, genetically plastic groups, and generally diverge early in the parental lineage". Solche weniger spezialisierte Taxa sind oft morphologisch und - wie BUCHER (1974) für Arten der Gattung Nodulosphaeria gezeigt hat - sie sind auch in ihren Proteinen variabel. Gegenüber dem variablen und sehr heterogenen Proteinmuster (Esterophanerogramme) der polyphagen und häufigen N.modesta erwies sich das Proteinmuster wirtsspezifischer Arten wie N. centaureae (auf Centaurea scabiosa) und N. septencellulata (auf <u>Buphtalamum salicifolium</u>) als stabil und homogen. Sich differenzierende Wirtsrassen einer Art können sogar bei morphologischer Uebereinstimmung Unterschiede in ihren Proteinen aufweisen, wie anhand der beiden Rassen von N. cirsii auf Cirsium- und <u>Carduus</u>-Arten gezeigt werden konnte. Wir müssen demnach für solche Gruppen einen immer noch im Gange befindlichen Artbildungsprozess annehmen. Neben einer Wirtspflanzeneinwirkung (als standortliche Einschränkung) wird er auch durch sehr häufige Selbstkompatibilität erleichtert (alle untersuchten Pilzarten mit einer mehr oder weniger ausgeprägten Wirtsspezifität haben in Einzelsporkulturen das Teleomorph gebildet= homothallisch): Mutationen werden an alle Nachkommen weitergegeben.

5. TAXONOMISCHER TEIL

Die vorliegende Darstellung umfasst im grossen und ganzen die von WEHMEYER (1961) als <u>Pleospora</u> betrachteten Arten. Es werden daher nur Arten mit Dictyosporen berücksichtigt (Ausnahme: <u>Leptosphaerulina</u> s.5.3.), davon werden jedoch folgende ausgeschlossen:

- Die Artengruppe <u>Phaeosphaeria vagans</u> (NIESSL) ERIKSSON (=<u>Pleospora vagans</u> NIESSL), die von ERIKSSON (1967a) untersucht worden und neuerdings Gegenstand einer Revision (LEUCHTMANN, in Vorbereitung) ist;
- Die Arten mit biradial asymmetrischen Ascosporen (<u>Clathrospora</u> RABENH.), die nach WEHMEYER (1961) von ERIKSSON (1967a) und HARR (1971) weiter untersucht worden sind;
- Die holzbewohnenden Arten mit klar differenzierten Ascomata, die mit anderen Gattungen (z.B. <u>Strickeria</u> KÖRB. 1865, <u>Teichospora</u> FUCK.1870, <u>Fenestella</u> TUL. 1863, <u>Pleosphaeria</u> SPEG.1880 , u.a.) verwandt sind (<u>Pl.moravica</u>, <u>Paraphaeosphaeria longispora und <u>Pleomassaria holoschista</u> = <u>Pl.henningsiana</u>, werden jedoch behandelt);</u>
- Die Arten, deren Ascomata einen spaltenförmigen Mündungsporus haben; <u>Pl.spartii-juncei</u>, <u>Massariosphaeria</u> und <u>Pseudopleospora</u> sind aber berücksichtigt.

Eine weitere Einschränkung dieser Darstellung ist geographisch:
obwohl Kollektionen aus Süd- und Nordamerika, aus dem Mediterrangebiet, dem Iran und der Arktis zum Vergleich herangezogen wurden,
berücksichtigt diese Arbeit überwiegend Pilze aus den Zentral-Alpen
und dem Schweizer Mittelland; dies gilt vor allem auch für die Kulturversuche, für die frisch gesammeltes Material Vorbedingung ist.

Der morphologische Bereich der untersuchten Pilze lässt sich anhand der fünf wichtigsten Merkmale, durch zwei idealisierte Extreme schematisch darstellen:

UNDIFFERENZIERT

DIFFERENZIERT

skleroplectenchymatisch	Ascoma	prosoplectenchymatisch
interascales,zelliges Gewebe	Zentrum	zahlreiche Paraphysoiden
mit Zellen ausgefüllt	Mündung	halsförmig, mit ausgebil- detem, von hyalinen oder braunen Periphysen-ähnlichen Hyphen bewachsenen Mündungs- porus
wenige, bitunicat, oval bis breit keulig; refrakt. Apikalring auffallend, £ndo- tunica mehrschichtig	Asci	sehr zahlreich, bitunicat, zylindrisch; Apikalring un- deutlich oder nicht sichtbar; Endotunica dünn
wenig septiert, grosszellig	Ascosporen	mauerartig septiert, kleinzellig

Nahe dem undifferenzierten Extrem stehen z.B. <u>Pyrenophora phaeocomes</u> oder einige <u>Leptosphaerulina</u>-Arten, nahe dem differenzierten Extrem dagegen <u>Montagnula</u>, <u>Pl.spartii-juncei</u>, <u>Cilioplea</u>.

MUELLER & ARX (1950) betrachten die undifferenzierten Formen als primitiv, aus denen mehrere Entwicklungsreihen sich differenzierend, auseinandergegangen sind (vgl. auch MUELLER & ARX 1962).

Hält man dagegen, wie LUTTRELL (1955), undifferenzierte und differenzierte Pilze für phylogenetisch früh getrennte Gruppen, gehören die ersten zur Familie <u>Pseudosphaeriaceae</u> HOEHN.(siehe LUTTRELL 1973, ARX & MUELLER 1975) und die zweiten könnten zur Ordnung <u>Melanommatales</u> BARR (1979) gestellt werden, was die zahlreichen Formen zwischen diesen Extremen aber nicht zu berücksichtigen vermag. So sind neben den Arten, die den oben erwähnten Extremem nahestehen, bei den untersuchten Pilzen auch solche, die gleichzeitig undifferenzierte und höher entwickelte Merkmale zeigen. <u>Leptosphaerulina sieversiae</u> oder <u>L. nitida</u> haben z.B undifferenzierte Ascomata und Asci wie die meisten <u>Leptosphaerulina</u>-Arten (vgl.5.3), differenzierte Paraphysoiden sind jedoch vorhanden und die Ascosporen sind stark septiert. <u>Massariosphaeria multiseptata</u> hat differenzierte Ascomata und mauerartig geteilte Ascosporen, die Asci sind aber gross, breit, mit einem Apikalring und sind von spärlichen Paraphysoiden umgeben (vgl.5.5).

Eine Trennung der untersuchten Pilze in zwei voneinander deutlich verschiedene Gruppen ist daher nicht möglich.

In der Tabelle 2 sind die Pilzgruppen (senkrechte Kolonnen), die aus den untersuchten Pilzen zusammengestellt werden konnten, aufgeführt. Die Gruppen wurden aufgrund der Kombination aller Merkmale aufgestellt. Die Kolonnen sind theoretisch nach oben und nach unten offen, weil hier nur Pilze mit Dictyosporen und auch davon nur ein Teil untersucht worden sind.

Sowohl zwischen den verschiedenen Pilzgruppen als auch innerhalb jeder einzelnen ist das Erkennen phylogenetischer Beziehungen der Arten untereinander ausserordentlich schwierig. Nachstehend wird anhand der Nodulosphaeria modesta-Gruppe die Komplexität des Verhältnisses verwandter Pilze und gleichzeitig das taxonomische Problem hervorgehoben.

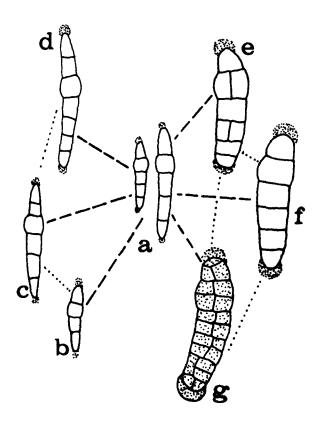


Abb. 6 : Nodulosphaeria modesta-Komplex (unvollständig)

In der Abb.6 ist der <u>Nodulosphaeria modesta</u>-Komplex stark vereinfacht gezeichnet. Nur einige (siehe HOLM 1961) Arten mit kugeligen

Sporanhängseln werden betrachtet; ausgeschlossen sind auch die Gruppen mit länglichen, die mit gekrümmten und diejenigen ohne Anhängsel (siehe MUELLER 1950 und HOLM 1957).

- a) N. modesta, polyphag; Ascosporen 25-45 x 4,5-7 μm, 5 Segmente
- b) N. submodesta, auf Tofieldia calyculata; 22-29 x 4,5-5 µm, 4 Segmente
- c) N. aquilana, auf <u>Hieracium spp</u>; 40-51 x 5-6 µm, 5-6 Segmente
- d) N.ladina, auf Laserpitium und andere Umbelliferae, 48-57 x6-6,5 μ m, 7-8 Segmente
- e) N.pileata (=Pleospora pileata) auf Phytheuma hemisphaericum 38-50 x 9,7-12,5 µm, 6 Segmente
- f) N.winteri (= Wettsteinina engadinensis) auf Aster und Plantago, 36-55 x 8-13 μm 5-6 Segmente
- g) <u>N.rupestris</u> (=<u>Pleospora rupestris</u>) auf <u>Minuartia verna</u>, 33-57 x 9-13 µm, 5-6 Segmente, zuletzt aber mauerartig geteilt

Die dargestellten Arten sind alle in einem beschränkten Gebiet (Engadin, Kt. Graubünden) vertreten. N. modesta ist sehr häufig und polyphaq, die anderen Arten neigen zu einer mehr oder minder ausgeprägten Wirtsspezifität (vgl. auch Kap. 4). Folgende Fragen stellen sich:

- Ist <u>N. modesta</u> zu den ihr nahe stehenden Arten im ersten Grad (von <u>Nod.</u> <u>modesta</u> direkt abgeleitet) oder im zweiten Grad verwandt (z.B. nur <u>N. winteri</u> leitet sich von <u>N. modesta</u> direkt ab und spaltet sich weiterhin in N. pileata und N.rupestris auf)?
- Ist die Entwicklung N. modesta → N. winteri einmalig oder sind die Pilze auf Plantago und Aster alpinus konvergierende Formen?
- Welche Artdefinition muss man anwenden für solche sich nahestehende aber doch unterscheidbare und stabile (auch in Reinkultur, vgl.Kap. 3) Pilze?

Solche Fragen gelten für die meisten in der Tabelle 2 dargestellten Pilzgruppen! Sie berühren dabei nicht nur Sporenmerkmale sondern auch, unabhängig voneinander, alle anderen morphologischen Merkmale. Lineare Entwicklungsreihen (undifferenziert-differenziert) sind demnach zu vereinfachend (siehe z.B. diejenigen von WEHMEYER 1961, Chart I).

Eine weitere Schwierigkeit bei einer zwangsläufig weitgehend unvollständigen, taxonomischen Arbeit wie der vorliegenden, ist die Anpassung der Resultate an die nomenklatorischen Regeln.

Ein Beispiel dafür ist die Trennung zwischen den Gattungen <u>Pyrenophora</u> und <u>Pleospora</u>: die zwei Gattungen zusammen lassen im bisherigen Umfang etwa 20 einheitliche Gruppen erkennen (siehe Tab.2a); eine einwandfreie Zuordnung dieser Gruppen zu zwei Gattungen ist objektiv nicht möglich (vgl. auch PETRAK 1923 oder WEHMEYER 1953).

Eine Lösung würde die Vereinigung der zwei Gattungen verlangen.

Dabei müssten mehr als 50 Arten einer heterogenen Gattung wie <u>Pleospora</u> (1854) zu der älteren <u>Pyrenophora</u> (1849) umgeteilt werden. Dies wäre kein Fortschritt, da die Heterogenität erhalten bleibt.

Trotz einiger Inkonsequenzen (siehe z.B. <u>Pl.papaveracea</u> oder <u>Pl. scirpi</u>) wird deshalb vorgezogen, die Gattung <u>Pyrenophora</u> in einem engen Sinn (= Anamorph <u>Drechslera</u> ITO) gefasst, aufrechtzuerhalten.

In anderen Fällen werden von <u>Pleospora</u> diejenigen Arten abgetrennt, die zu anderen gut definierten Gattungen passen (z.B.<u>Nodulosphaeria</u>). Arten, die mit <u>Pleospora</u> nicht näher verwandt sind, die aber unklaren oder zu wenig untersuchten Gattungen nahestehen, werden in <u>Pleospora</u> Sektion VII (species excludenda) gestellt.

A	1
œ	1
0	Ì
٩	1
S	
0	Ì
ш	
_	
ص	

R A

0 H

ENOP

~ P Y

islandica	amplispora njegusensis montana coloradensis herbarum var. occidentalis richtophensis	
luzulae baldensis discors valesiaca incerta	spora	
scirpi	chlamidospora rudis	
scrophulariae	androsaces – paronychiae brachyspora phaeospora comata primulae glacialis leontopodii	Leptosphaerulina?
papaveracea	ر. در	Lepto
gigaspora triglochinicola herbarum	ta - polyphragmia anthyllidis tragacanthae helvetica penicillus scrophulariae?	
subalpina raetica phlei	rainierensis abscondit graminearum arctagrostidis Phaeosphaeria hierochloe?	
typhaecola	e e	RA
trichostoma agg. ephemera polytricha phaeocomes	PLEOSPORA gigantasca longis	PLEOSPORA

Zusammenfassung der homogenen Gruppen bei <u>Pyrenophora</u> und <u>Pleospora;</u> jede senkrechte Kolonne entspricht einer morphologisch einheitlichen Pilzgruppe. Mit Fragezeichen sind vermutete verwandtschaftliche Beziehungen angegeben. Tabelle 2a :

Dimeriaceae? Lophiostomataceae? Strickeria?, Teichospora?,

moravica

- delicatula spartii-juncei

pyrenaica mollis

phyllophila

cytisi

welwitschiae

orbicularis flavo-fusca

Mycosphaerella?

Splanchnonema?

MASSARIOSPHAERIA	multiseptata rubicunda pakistana straminis autumnalis rubelloides phaeospora	LEPTOSPHAERIA	calvescens doliolum?	DACAMPIA	engeliana sp., cf. hoockeri Dacampiosphaeria?
	carinthiaca	CILIOPLEA	nivalis coronata kansensis genisticola Keissleriella?	PSEUDOPLEOSPORA	galiorum ruthenica petrakii
	sieversiae myrtillina alpina	NODULOSPHAERIA	rupestris pileata winteri modesta? subg.	PLEOMASSARIA	holoschista ga siparia rı
AERULINA	albulae primulaecola nitida rupestris vitrea gei-reptantis pulchra	¥.	opaca triseti sp. spinosella gilletiana obtusa dura Didymosphaeria? Clatrospora Subg.	SPHAERIA	vectis oblongispora rusci michotii
LEPTOSPHAERULINA	potentillae	MONTAGNULA	phragmospora gigantea infernalis thuemeniana baatanensis	PARAPHAE0SPHAERIA	longispora castagnei oblongata

Tabelle 2b : Zusammenfassung homogener Gruppen bei <u>Leptosphaerulina</u>, <u>Massariosphaeria, Montagnula, Nodulosphaeria</u> <u>Cilioplea, Leptosphaeria, Paraphaeosphaeria, Pleomassaria, Pseudopleospora und Dacampia.</u> Mit Fragezeichen sind vermutete verwandtschaftliche Beziehungen angegeben.

SCHLUESSEL FUER DIE GATTUNGEN

1.	Ascoma apical mit einem früh differenzierten Mündungsporus; dieser mit Periphysen- ähnlichen Hyphen versehen, die pigmentiert und kranzförmig erweitert sein können. Ascomawand proso- oder pseudoplectenchymatisch, kleinzellig. Asci sehr zahlreich
	zylindrisch
1*	Ascoma ohne differenzierte Mündung; Porus erst im reifen Zustand geöffnet. Ascomawand pseudoplectenchymatisch, oft skleroplectenchymatisch und dick, grosszellig.
	Asci meist nicht zahlreich, keulig, breit ellipsoidisch oder sackförmig 10
2	Ascoma ellipsoidisch mit einem Mündungsspalt. Ascosporen bipolar asymmetrisch, mit primärem Septum im unteren Sporendrittel (vor allem bei unreifen Ascosporen deutlich),reife Ascosporen mauerartig septiert (Abb. 4.k) PSEUDOPLEOSPORA (s.5.11)
2*	Ascosporen mit primärem Septum im mittleren Sporendrittel. Ascoma meist kugelig, oder birnenförmig; Porus im Umriss rundlich oder länglich
3	Mündungsporus am Rand mit einzelligen, oft kranzförmig angeordneten, deutlich
3 *	verlängerten und stark pigmentierten borstenartigen Periphysen
	(vgl. auch <u>Pleospora</u> Sekt. VII, species excludenda, im Schlüssel für <u>Pleospora</u> S.43).6
4	Ascosporen mit einem (oder zwei) angeschwollenen Segment, oft polar-asymmetrisch an beiden Enden meist mit kugeligen, länglichen oder gekrümmten, schleimigen Anhängseln (Wasserpräparat)
4 *	NODULOSPHAERIA (s.5.6) Ascosporen spindelig, in der Mitte stark eingeschnürt, meist bipolar symmetrisch, von einer in der Mitte oft geteilten Schleimhülle umgeben 5
c	·
5	Ascosporen nur querseptiert , meist hyalin; oft holzbewohnend KEISSLERIELLA (s.BOSE 1961)
5 *	Ascosporen quer- und längsseptiert, hyalin bis dunkelbraun, auf Dicotyledonen <u>CILIOPLEA</u> (s.5.7)
6	Ascosporen zylindrisch, mit einem in der unteren Sporenhälfte angeschwollenen Segment, phragmo- oder dictyospor (Abb.4.d) PARAPHAEOSPHAERIA Subg. Cylindrosporeae (s.5.9)
6 *	Ascosporen spindelförmig bis ellipsoidisch
7	Flechten bewohnend
7 *	Nicht in Flechtenthalli eingesenkt
8	Ascomata meist vollständig eingesenkt, kugelig mit kurz papillenförmiger Mündung; Ascomawand gleichmässig dick; Ascosporen spindelförmig, phragmospor, selten mit Längssepten; Anamorph: <u>Stagonospora</u> oder <u>Phoma</u> -artig <u>PHAEOSPHAERIA</u> (s.ERIKSSON 1967b)
8 *	Ascomawand am Scheitel meist verdickt, von einem Myzelgeflecht umgeben oder in ein Stroma eingebettet; Mündung halsförmig verlängert 9
9	Ascoma von einem deutlichen Myzelgeflecht umgeben (vor allem an der Mündung) oder Ascoma in ein Stroma eingebettet (auf <u>Agavaceae</u>); Ascosporen leicht gekrümmt, dickwandig, dunkelbraun oder rostrot, meist stark skulptiert MONTAGNULA (s.5.5)
9*	Ascoma kahl oder mit spärlichen Myzelhaaren, nie in ein Stroma eingebettet; Mündungsporus im Umriss rundlich bis deutlich länglich; Ascosporen spindelförmig bis ellipsoidisch oft leicht gekrümmt, hyalin bis dunkelbraun, glatt, unreife Ascosporen mit einem dicken Episporium umgeben; Substrat meist purpurrot gefärbt
	MASSARIOSPHAERIA (s.5.4)

10 (1*)	Auf Holz vorkommend. Ascomawand skleroplectenchymatisch, grosszellig lateral deutlich dicker: Ascosporen zylindrisch-ellipsoidisch, an al Quersepten leicht eingeschnürt, dunkelbraun, von einer dicken Schlei umgeben; primäres Septum leicht unter der Sporenmitte PLEOMASSARI	len mhülle	
10*	Selten auf Holz vorkommend; Ascomawand gleichmässig dick oder wenn l deutlich dicker, Ascosporen anders		11
11	Ascomawand dick, lateral meist eindeutig dicker, skleroplectenchymat kahl oder seltener beborstet; Ascosporen spindelförmig, phragmospor seltener mit vereinzelten Längssepten; vorwiegend auf dicotylen Kräu-Phoma, Stagonospora, Camarosporium, Chaetodiplodia . LEPTOSPHAER	oder tern; Anamo <u>IA</u> (s.5.8	•
11*	Ascomawand dünner oder Ascosporen ellipsoidisch und dictyospor .	•	12
12	Ascosporen zylindrisch, mit einem in der Sporenmitte oder im unteren angeschwollenen Segment PARAPHAEOSP		5.9)
12*	Ascosporen spindelförmig oder ellipsoidisch oder ohne angeschwollene Segment	s .	13
13	Ueberwiegend auf <u>Monokotyledonen</u> ; Ascosporen spindelförmig, phragmos (<u>Ph.vaqans</u> hat Längssepten): Anamorph <u>Stagonospora</u> oder <u>Phoma</u> -artig <u>PHAEOSPHAER</u>	·	ON 1967b)
13*	Ascospor en ellipsoidisch und symmetrisch oder bipolar asymmetrisch mi oberen dickeren und kürzeren Sporenhälfte; Anamorph <u>Hyphomycetes</u> (Ma oder <u>Coelomycetes</u> (<u>Phoma</u> -artig) oder Anamorph fehlend		n) 14
14	Ascoma meist sehr klein (50-150μm Ø), mit wenigen, sehr breiten Asci auf Blättern wachsend; Substrat von auffallendem, dickwandigen,stark dunkelbraunen Myzel befallen; Ascosporen oft eindeutig bipolar asymm oberer Drittel kopfig erweitert, hyalin bis braun, phragmo- oder dic (L.potentillae zweizellig!); Anamorph fehlend	septierte etrisch, tyospor	n,
14*	Ascoma mehr als 150 μm Ø oder/und Ascosporen nicht kopfig erweitert undeutlich; vorwiegend auf Halmen und Stengeln	•	15
15	Ascoma sklerotisch sehr oft steril; Ascosporen dictyospor, grosszell blass gefärbt (Artengruppe <u>P.subalpina</u> dunkelbraun);Anamorph <u>Drechsl</u> auf <u>Monokotyledonen</u> , insbesondere <u>Poaceae</u> . PYRENOPHORA	era und Ph	oma;
15*	Ascoma mit reifen Asci; Ascosporen dictyospor, kleinzellig, meist ma geteilt; Anamorph <u>Stemphylium</u> , <u>Alternaria</u> , <u>Dendryphion penicillatum</u> Mikrokonidien (<u>Coelomycetes</u>); Auf mono- und dicotylen Kräutern, selt verholztem Substrat	uerartig oder en auf	

5.1. PLEOSPORA RABENHORST, Herb. Myc. II.547 a-e. 1854

TYPUS: Pleospora herbarum (FR.) RABENH.

Ausser der Sektion VII (species excludenda) lassen sich die zusammengestellten Pilzgruppen folgendermassen umschreiben:

Ascomata im Substrat eingesenkt, kugelig, kahl oder beborstet, pseudoplectenchymatisch (oft skleroplectenchymatisch), ohne differenzierte Mündung (Mündungsporus erst in reifem Zustand geöffnet).

Asci bitunicat, keulig bis breit keulig, mit einer dicken Endotunica, mindestens bei unreifen Ascomata von Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen mit Quer- und Längssepten, hyalin bis schwarzbraun, oval bis ellipsoidisch, mit oder ohne Schleimhülle.

ANAMORPH: <u>Stemphylium WALLR.</u>, <u>Alternaria NEES</u>, <u>Dendryphion</u>-ähnlich und Mikrokonidien (<u>Coelomycetes</u>).

VORKOMMEN: überwiegend auf einjährigen mono- und dicotylen Kräutern, seltener auf verholztem Substrat. <u>Pleospora-Arten bevorzugen lichtexponierte Standorte (z.B. alpine Weiden, Felsen, Meerküsten) und trockene Substrate; selten findet man sie an schattigen (z.B. Wald) Orten oder auf nassem und morschem Substrat.</u>

KULTUREN: heterogen

Die Gattung <u>Pleospora</u>, wie sie in der vorliegenden Arbeit dargestellt ist, besteht aus mehreren voneinander unabhängigen Pilzgruppen (siehe weiter oben Tabelle 2a). Die verwandtschaftlichen Beziehungen zwischen diesen Gruppen und den folgenden Gattungen müssen weiterhin überprüft werden: <u>Pyrenophora</u> (vgl. 5.2), <u>Phaeosphaeria MIYAKE</u>, <u>Leptosphaerulina</u> (vgl. 5.3), <u>Teichospora FUCKEL</u>, <u>Mycosphaerella JOHAN.</u>, <u>Platystomum TREV.</u> <u>Pleospora bleibt deshalb heterogen</u>; sie wird hier in 7 Sektionen unterteilt: diese Sektionen sind als Arbeithypothese zu verstehen.

ARTENSCHLUESSEL

1	Ascomata klein, im Haarfilz von <u>Cerastium tomentosum</u> -Blättern wachsend, mit schwarzen Borsten und hellbraunen <u>Myzelhaaren</u> ; Ascosporen leicht gekrümmt, grünlich-hellbraun, dictyospor, mit 3 Quersepten
	5.1.G <u>Pl.delicatula</u>
*ו	Ascomata im Substrat eingesenkt oder unter der Epidermis wachsend . 2
2*	Ascomata mit einem differenzierten, im Innern mit Periphysen- ähnlichen Hyphen ausgekleideten Mündungsporus; Ascomawand meist kleinzellig
	geöffnet; Ascomawand grosszellig, oft skleroplectenchymatisch 4
3	Ascomata mit einer halsförmigen Mündung; Porus im Umriss elliptisch bis schlitzförmig, im Innern mit hyalinen Hyphen ausgekleidet; Ascosporen asymmetrisch, Unterteil verjüngt, zumeist mit einem spitzen Anhängsel versehen; auf <u>Spartium junceum</u>
	5.1.6 <u>Pl. spartii-juncei</u>
3*	Ascomata im Holz eingesenkt, ellipsoidisch; Mündung mit stark pigmentierten Periphysen-ähnlichen Hyphen versehen; Ascomawand mehrschichtig, kleinzellig, am Scheitel stärker pigmentiert; Ascosporen braun, von einer Schleimhülle umgeben, mit 7-11 Quer-
	septen; 5.1.6 <u>Pl.moravica</u>
4	Pilz auf verholztem Substrat eingesenkt; Ascomata kugelig, kahl; Ascosporen dunkelbraun glatt oder leicht punktiert; auf <u>Berberis</u> , <u>Clematis</u> , verholzten <u>Leguminosae</u> , <u>Welwitschia</u>
	5.1.E SEKTION \overline{V}
4*	Pilz auf mono- und dikotylen Kräutern wachsend 5
5	Ascomata mit sklerotischen Myzelhaaren oder stark beborstet, meist auf Stengeln und Blättern dicotyler Kräuter; Ascosporen meist leicht asymmetrisch, Oberteil etwas dicker und kürzer, braun, glatt oder skulptiert; (wenn auf Blättern wachsend vgl. auch 5.3) 6
5*	Ascomata nicht beborstet oder auf Monokotyledonen (wenn Ascosporen grosszellig vgl. auch 5.2)
6	Ascomawand dick, aus dickwandigen Zellen bestehend; Ascomata mit sklerotisierten Haaren; Ascosporen dunkelbraun, leicht punktiert, zumeist mit 7-15 Quersepten, von einer Schleimhülle umgeben; nordamerikanische Gebirge
	5.1.D SEKTION IV
6*	Merkmalskombination nicht so

7(6	Ascomata behaart, nicht dickwandig; Ascosporen dunkelbraun, Oberteil dicker als Unterteil; häufig auf <u>Astragalus</u> ; Mittelmeergebiet, Iran
	5.1.C SEKTION III
7*	Ascomata behaart und am Scheitel meist stark beborstet; Ascosporen hellbraun bis schwarzbraun, ellipsoidisch bis oval, Oberteil etwas dicker als Unterteil, nie mit angeschwollenen Segmenten (vgl. auch <u>Pl. graminearum</u> Abb.4.c), mit 5-15 Quersepten; Segmente l-4mal längsgeteilt; überwiegend subalpin und alpin; häufigste <u>Pleospora</u> -Gruppe auf dicotylen Kräutern in den Alpen
	5.1.B SEKTION II
8(5 ⁷	(auf alpinen <u>Brassicaceae</u>) oder mit 5-6 Quersepten (auf <u>Androsace</u> helvetica).
8*	Septenzahl/Wirtspflanze-Kombination nicht so
9	Ascosporen mit 3 Quersepten; auf <u>Ephedra</u> , Argentinien
	5.1.F Pl.mollis
9*	Ascosporen mit 4 oder mehr Quersepten
10	Ascosporen mit 4 Quersepten (2 im Oberteil) asymmetrisch, dunkelbraun, auf alpinen <u>Brassicaceae</u>) 5.1.F <u>Pl.pyrenaica</u>
10	Ascosporen mit 5-6 Quersepten; Ascosporen oval; auf den Blatt- spitzen von Androsace helvetica 5.1.F Pl.phyllophila
11	Ascosporen asymmetrisch, mit einem in der oberen Sporehälfte angeschwollenen Segment; überwiegend auf Monokotyledonen, subalpin und alpin 5.1.A.9 Artengruppe Pl.graminearum
11*	Ascosporen ohne angeschwollenes Segment
12	Ascosporen mit 3(4) Quersepten, blassbraun, ellipsoidisch, beidendig oft leicht verjüngt; Ascomata kugelig, kahl; Ascomawand gleichmässig dick; Anamorph <u>Dendryphion</u> -artig; auf <u>Papaver</u> spp. 5.1.A.2 <u>Pl.papaveracea</u>
12*	Ascosporen mit 5 oder mehr Quersepten
	Ascosporen mit 5 oder 5-7 Quersepten
14	Ascosporen breit ellipsoidisch, beidendig breit abgerundet, hyalin bis blassgefärbt, stets mit 5 Quersepten, Endzellen ungeteilt, 25-54 x 13-20 μ m; auf <u>Scirpus</u> und <u>Heleocharis</u>
14	5.1.A.4 <u>Pl.scirpi</u> Ascosporen hellbraun oder Ascosporen spindelförmig
15	Ascosporen hyalin oder blassgelb, <u>spindelförmig</u> , mit 5-7 Quersepten auf Halmen von <u>Phragmites communis</u> 5.1.A.10 <u>Pl.abscondita</u>

15*	Ascosporen hellbraun, breit ellipsoidisch	h, beidendig abgerundet 16
16	Ascosporen meist mit 5 Quersepten, Endze Schrägteilungen; Ascomata kahl oder mit s im Tiefland im Frühling sehr häufig; poly	spärlichen Myzelhaaren;
	ţ	5.1.A.3 Pl. <u>scrophulariae</u>
16*	Ascosporen zumeist mit 7 Quersepten, gele 5-7 Quersepten; auf <u>Poaceae</u> in den Alpen	egentlich mit 5 und 5.l.A.5 Pl.incerta
17(1;	3*)Ascosporen stets mit 7 Quersepten (<u>Pl.</u> Ascosporen mit 5-7 Quersepten). Ascoma 50 oder beborstet. Ascomawand 10-30 μm dick deutlich gestreift (Immersionsoel!) auf (gelegentlich auf <u>Poaceae</u> (<u>Rl.incerta</u> stet	incerta hat gelegentlich 0-200 µm Ø, kahl,behaart ; Ascosporen glatt oder Cyperaceae und Juncaceae
17*	Ascosporen mit 7-12 Quersepten oder wenn Ascomawand 50-150 μm dick (P1.herbarum)	nur 7 Quersepten, dann 18
18	Ascosporen mit 7-9 Quersepten; Endzellen die mittleren Segmente, selten geteilt, 2	
	!	5.1.A.6 <u>Pl.islandica</u>
18*	Endzellen nicht heller als die mittleren	Segmente 19
19	Ascosporen symmetrisch mit 7,7-9 oder 7-1 Ascoma 200-500 µm Ø, kahl; Ascomawand 50- Anamorph <u>Stemphylium</u> ; polyphag	•
		Pl.herbarum
19*	Ascosporen mit 7-11 Quersepten, symmetris Quersepten eingeschnürt, von einer dicker 42-60 x 15-23 µm; auf <u>Elymus arenarius</u>	
		5.1.A.7 <u>Pl.gigantasca</u>
19**	Ascosporen mit 10-11 Quersepten, asymmetrund viel kürzer als Unterteil, nur am pr	
	eingeschnürt; Antarktis	5.1.A.8 <u>Pl.longispora</u>

5.1.A SEKTION I

Die Arten dieser Sektion kommen vorwiegend auf Monokotyledonen vor (Ausnahme <u>Pl.papaveracea</u>, und Artengruppe <u>Pl.herbarum</u> sowie <u>Pl. scrophulariae</u> sind polyphag).

Die Gattungen <u>Pyrenophora</u> und <u>Phaeosphaeria</u> ebenfalls auf Monokotyledonen vorkommend, stehen den Pilzen dieser Sektion nahe.

5.1.A.1. Artengruppe Pleospora herbarum

Ascomata sklerotisch, kugelig bis keilförmig, <u>kahl</u>, schwarz,ohne differenzierte Mündung, 150-500 μ m im Durchmesser.

Ascomawand skleroplectenchymatisch, grosszellig (Zellen dünnwandig), ziemlich dick 50-140 μm , an der Basis des Fruchtkörpers meist dünner, an den Seiten (lateral) am dicksten, nur die äussersten Zellschichten stark pigmentiert.

Asci nicht sehr zahlreich,breit-keulig, Endotunica dick, von Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen symmetrisch, ellipsoidisch, beidendig abgerundet, hellbraun, glatt, mit 4 Segmenten(vgl. Abb.8), 7 bis 11 Quersepten, alle Segmente 1-3mal längsseptiert.

Anamorph: Stemphylium spp.

SIMMONS (1969) konnte durch seine Pionierarbeit über <u>Stemphylium</u>-Kulturen zum ersten Mal das Problem <u>Pl.herbarum</u> richtig darstellen. Er bewies Beziehungen zwischen verschiedenen <u>Stemphylium</u>-Arten und schwer voneinander unterscheidbaren <u>Pleospora</u>-Formen. WEBSTER (1969) bestätigte die Resultate von SIMMONS (1969) und konnte, durch die Beschreibung von <u>Pl.triglochinicola</u> der <u>Pleospora herbarum</u>-Komplex klar definieren. Nach Reinkulturuntersuchungen kann ich hier eine weitere Art, <u>Pl. gigaspora anschliessen</u>. Sie bildet ebenfalls Stemphylium.

Es zeigt sich daher, dass dieses Anamorph nur auf bestimmte <u>Pleospora-</u>Formen beschränkt ist. Kennzeichen des Teleomorphes dieser Artengruppe

sind das dickwandige Ascoma (vgl. Abb.7,<u>Pl.triglochinicola</u> mit Fig. 33 ARX & MUELLER, 1975), die hellbraune, glatte Sporenwand und die regelmässige, symmetrische Teilung der Ascosporen (vgl.Abb.8a). Die Variabilität innerhalb der Gruppe betrifft die Grösse aller morphologischen Strukturen und die Septenzahl. Da Uebergänge häufig vorhanden sind, lassen sich stabile Formen nur dank ihrer Unterschiede in

handen sind, lassen sich stabile Formen nur dank ihrer Unterschiede in bestimmten oekologischen Anforderungen erkennen. An Hand von Reinkulturen lassen sich zur Zeit die nachstehenden Arten unterscheiden.

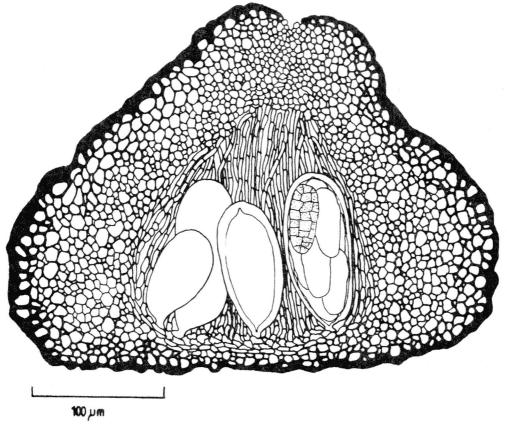


Abb.7 : Pleospora triglochinicola (Ascoma); ISOTYPE

a) Pleospora herbarum RABH., Herb.myc.II 547, (1854)

ANAMORPH: <u>Stemphylium botryosum</u> WALLR, Fl. Krypt. germ.pars. post.:300. 1833 UNTERSUCHTES MATERIAL: Kultur ZT 9120, aus <u>Kniphofia modesta</u> (<u>Liliaceae</u>, Zierpflanze), Torricella, TI 1.5.1980, P.C.; - Kultur ZT 9121, aus <u>Umbelliferae</u>, Stammheim ZH, 1.5.1981, P.C.; - Kultur ZT 9122, aus <u>Rumex acetosa</u> L., Meride TI, 16.4.1981, P.C.; - Kultur ZT 9123, aus <u>Pastinaca sativa</u> L., Schaffhausen SH, 27.5.1981, P.C.; alle SCHWEIZ.

Sammelart für Pilze mit 7-querseptierten, 25-39 x 10,5-19 μ m grossen, hellbraunen, glatten Ascosporen mit <u>Stemphylium</u>-Anamorph; überwiegend im Tiefland auf einjährigen Kräutern fruktifizierend (von den mehr als 70 untersuchten Herbar-Kollektionen - alle ZT - stammte keine einzige aus dem Gebinge; <u>Pl.herbarum</u> ist jedoch in den Alpen als Endophyt häufig, WIDLER 1982, PETRINI pers. Mitt.)

b) Pleospora triglochinicola WEBSTER, Trans. Br. Mycol. Soc. 53:477.1969

BASIONYM: <u>Pleospora maritima</u> RĒHM, Hedwigia <u>35</u>:149.1896, non <u>P. maritima</u> **BOMM.**, ROUSS. **a** SACC., Syll.Fung. 9: ANAMORPH: <u>Stemphylium triglochinicola</u> SUTTON & PIROZYNSKI, 893.1895

Trans.Br.Mycol.Soc. 46:519.1963

UNTERSUCHTES MATERIAL: Kultur ZT 9119, aus Koll. <u>Triglochin maritima</u> L., Dawlish Warren, Devon, ENGLAND, 9.4.1982, PETRINI, WEBSTER (ZT) - <u>Pleospora maritima</u> REHM, Kaafjord, Alten im arktischen NORWEGEN, am <u>Triglochin maritima</u> L., 7.1895, REHM Asc.no.1118, (ISOTYPUS ZT).

Ascoma 350-450 μ m im Durchm., skleroplectenchymatisch, kahl; Asci 100-135 x 35-60 μ m; Ascosporen mit 7-9 Quersepten, 48,5-62 x 18-25 μ m; auf <u>Triglochin maritima</u> L. Das von mir untersuchte Material bestätigt die Resultate von WEBSTER (1969).

c) Pleospora gigaspora KARST., Hedwigia 23:37.1884

ANAMORPH: Stemphylium sp.

UNTERSUCHTES MATERIAL: - SCHWEIZ: Kultur ZT 9125, aus Koll. <u>Dryas octopetala</u> L., TI, Lucomagno, 7.7.1980, P.C. - Kultur ZT 9127, aus Koll. <u>Minuartia hybrida</u> (VILL.) SCHICHKIN, TI, Lucomagno, 19.6.1981, P.C. - aus Koll. <u>Silene vulgaris</u> (MOENCH) GARCKE, GR, Zuoz, 15.7.1980, P.C. - FRANCE: - auf <u>Biscutella levigata</u> L., Val Queyras, Aguilles, 10.6.1955, MUELLER - alle ZT.

ABBILDUNG: Abb. 8b; WEHMEYER (1961, Plate XVIII, Fig. 192)

Ascomata 350-500 μ m im Durchm., skleroplectenchymatisch, kahl; Asci 150-250 x 40-70! μ m; Ascosporen mit 9-12 Quersepten, Segmente 3-4mal längsseptiert, 40-55 x 18-25 μ m; (in Kultur 7-15 Quersepten, 25-60! x 15-27 μ m gross).

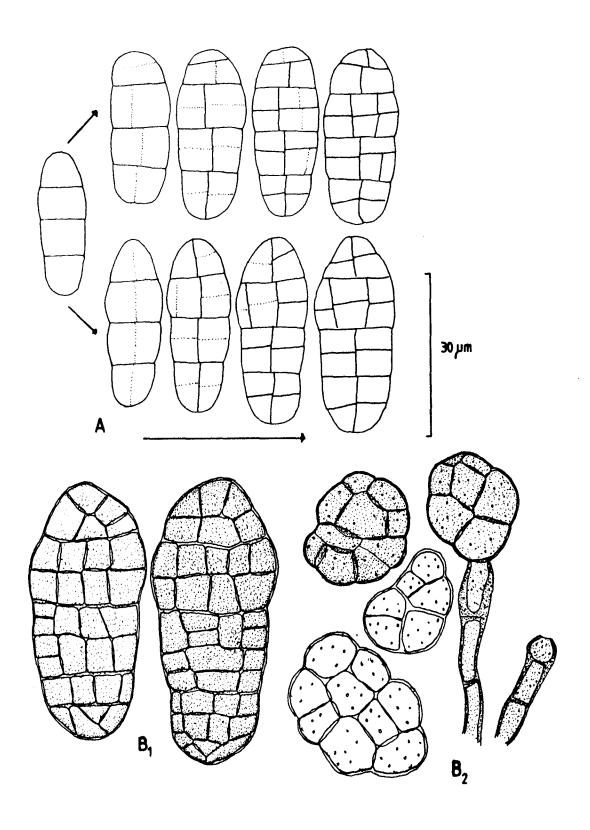


Abb.8: (A) <u>Pleospora herbarum</u>, ASCOSPOREN: Abfolge der Septierung; die Bildung des Septums erfolgt senkrecht zur longitudinalen Achse der Zellen; das Resultat ist eine regelmässige Sporenteilung.

(B) <u>Pleospora gigaspora</u>: B₁ ASCOSPOREN; B₂ ANAMORPH <u>Stemphylium</u> sp.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen wachsen schnell (10 cm / 2 Wochen). Das luftige Myzel ist weiss bis hellgrau. Das Substrat wird dunkelbraun oder dunkelrot gefärbt. Nach 2-3 Wochen entstehen sehr spärliche Konidien einer Stemphylium-Form: Konidien kugelig, dickwandig, unregelmässig geteilt, an den Septen eingeschnürt, hellbraun, deutlich punktiert, 20-30 µm im Durchm.

Nach 2-3 Monaten in Kühlraum (30) entstehen reife Ascomata.

Die Variabilität der Sporengrösse und Septenzahl ist bei <u>Pl.gigaspora</u> ungewöhnlich gross; ihre Sporengestalt erinnert eindeutig an die Ascosporen von <u>Pl.anthyllidis</u> und <u>Pl. polyphragmia</u> (vgl.5.l.B).

Der Ascomabau unterscheidet jedoch <u>Pl.gigaspora</u> von diesen zwei Arten.

5.1.A.2 Pleospora papaveracea (DE NOT.) SACC., Syll. Fung. 2:243.1883 SYNONYMIE. NOMENKLATUR und BESCHREIBUNG siehe SHOEMAKER (1968).

UNTERSUCHTES MATERIAL: - SCHWEIZ: auf <u>Papaver</u> sp. SH, Schaffhausen, 2.6. 1982, Kulturen ZT 9008,9009, P.C - auf <u>Papaver</u> L., ZH, Affoltern, 25.2.1951, ZOGG - auf <u>Papaver</u>, ZH, Oerlikon, 20.6.1945, ZOGG -

UNGARN: REHM Asc.no.736 auf <u>Papaver</u> - PETRAK Myc.gen. no. 1558 und 469 - auf <u>Papaver</u>, PETRAK 11.1929 -

BELGIEN: FR. Syst.Mycol.II,no.652, <u>Sphaeria pellita</u>, auf <u>Papaver</u> - Sydow Myc. Germ. no.791 und 1564 - RABH. Fung.Eur. no.749 und 1447. Alle ZT.

ABBILDUNG: Abb. 9.

ANAMORPH: <u>Dendryphion penicillatum</u> (CORDA) FR., Summa Veg. Scand.2:504.1849 Meine Beobachtungen stimmen genau mit SHOEMAKERS Resultaten überein (1968). Die Grösse der blassgelben, 3-querseptierten mit <u>und</u> ohne Längs-septen, ellipsoidischen, beidendig leicht verjüngten Ascosporen ist, nach meinen Messungen, 18,2-29,5 (22,4) x 6,5-8,6 µm.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9009 aus Ascosporen, ZT 9008 aus Konidien) bilden <u>Dendryphion</u>-artiges Anamorph. Das dunkelgraue, luftige Myzel wächst schnell (nach 2 Wochen sind die Petrischalen -13,5 cm im

Durchm. - vollständig bewachsen). Für die Kulturen dieses Anamorphes mit meist 3-querseptierten Konidien typisch sind auch die grossen, zweizelligen, stark sklerotisierten und schwarzbraun pigmentierten Chlamydosporen.

Gestalt der Ascosporen (dünnwandige, blassgefärbte Sporenwand) und Konidiengestalt (Pseudosepta, Form, Konidiogenese wie bei <u>Drechslera</u>) sind Merkmale, die auf eine Verwandtschaft zu <u>Pyrenophora trichostoma</u> hinweisen. Praktisch alle Merkmale (Ascomawand, Asci, Ascosporen und Konidienträger) sind jedoch leicht abweichend, so dass <u>Pl. papaveracea</u> als abgesonderte und weiter differenzierte <u>P. trichostoma</u> auf <u>Papaverspp</u>. angesehen werden kann. Es ist dabei zu erwähnen, dass <u>Papaver</u> eine Begleitpflanze von Getreidekulturen ist. <u>P.trichostoma</u>, eine auf <u>Poaceae</u> spezialisierte Art, kommt auf Getreide sehr oft vor!

Da <u>Pyrenophora</u> durch das Anamorph <u>Drechslera</u> definiert ist, bleibt diese Art vorderhand bei <u>Pleospora</u>.

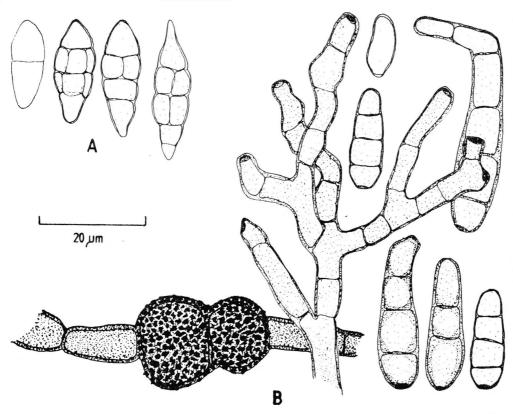


Abb. 9: Pleospora papaveracea: (A) ASCOSPOREN, (B) <u>Dendryphion-ANAMORPH</u> mit KONIDIENTRAEGER, KONIDIEN und CHLAMYDOSPORE (aus Kultur ZT 9009)

5.1.A.3 Pleospora scrophulariae (DESM.)v.HOEHN., Sitz.Akad. Wiss.Wien, 126:374.1917

SYNONYMA: <u>Pleospora infectoria</u> FUCKEL, Symb. myc. 132.1870

Pleospora vulgaris NIESSL, Verh.Naturf.Ver. in Brünn, 14:187.1876

ANAMORPH: Alternaria NEES v.ESENBECK, C.G., System der Pilze u. Schwämme 234 pp. 1817

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Alliaria officinalis</u> ANDRZ., ZH, Zweidlen, Bahnhof, 10.5.1979, P.C. - auf <u>Brassica napus</u> L., TG, Müllheim, P.C. 2.4.1981, Kultur ZT 9071 - auf <u>Papaver sp. ZH, Zollikon</u>, 3.6.1982 MUELLER, Kultur ZT 9066 - auf <u>Pastinaca sativa</u> L., SH, Schaffhausen Ziegelhütte, 2.6.1982, P.C., Kultur ZT 9067, 9068 - auf <u>Salvia pratensis</u> L., SH, Merishausen, 8.6.1980, P.C., Kultur ZT 9070 - auf Gerste, ZH, Oberblatt, 19.3. 1981, LEUCHTMANN, Kultur ZT 9072 - auf <u>Plantago serpentina</u> ALL., GR, Pian S.Giacomo, Misox, 21.6.1981, P.C; Kultur ZT 9064 - auf <u>Festuca arundinacea</u> SCHREBER, VD, Montagny, 17.6.1980, P.C., Kultur ZT 9073 - auf <u>Lolium multiflorum</u> LAM, VD, Montagny 17.6.1980, P.C. - auf <u>Arrhenatherum elatius</u> (L.) PRESL, Müllheim TG, 30.5.1980, P.C; - auf <u>Deschampsia caespitosa</u> (L.) P.B., ZH, Zollikon, MUELLER - Dabei etwa 50 weitere Kollektionen im Tiefland, vorwiegend im Frühling, auf mono- und dicotylen Kräutern gesammelt - alle ZT -

ENGLAND: auf <u>Elymus arenarius</u> L. Exeter, University Campus, 7.4.1982, PE-TRINI, Kultur ZT 9065 - THUEMEN Myk. Univ. no. 856 auf <u>Triticum vulgare</u> VILL. - beide ZT-

Pleospora infectoria, Fung. rhen. 2246, (3 ISOTYPEN, G)

ABBILDUNG: Abb. 10 (Anamorph), Abb. 11a (Ascosporen)

Ascomata unter der Epidermis wachsend, kugelig bis ellipsoidisch (auf Grashalmen!), 150-400 µm im Durchm., zerstreut oder in Reihen, kahl oder an der Basis mit Myzelhaaren besetzt, mit einer kurz papillenförmigen Mündung versehen; Porus erst in reifem Zustand geöffnet. Ascomawand pseudoplectenchymatisch, aus 3-5 Schichten isodiametrischer, kleiner Zellen bestehend, 15-45 µm dick, äusserste Zellschicht stärker pigmentiert.

Asci zahlreich, zylindrisch bis keulig, 80-135 x 9-16,5 μ m, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen, bipolar symmetrisch, ellipsoidisch, an den Septen leicht eingeschnürt, gelb bis hellbraun, glatt, mit 5 Quersepten, mittlere Segmente 1-2mal längsseptiert, Endzellen micht oder unbeständig geteilt, 80-135 x 9-16,5 μ m.

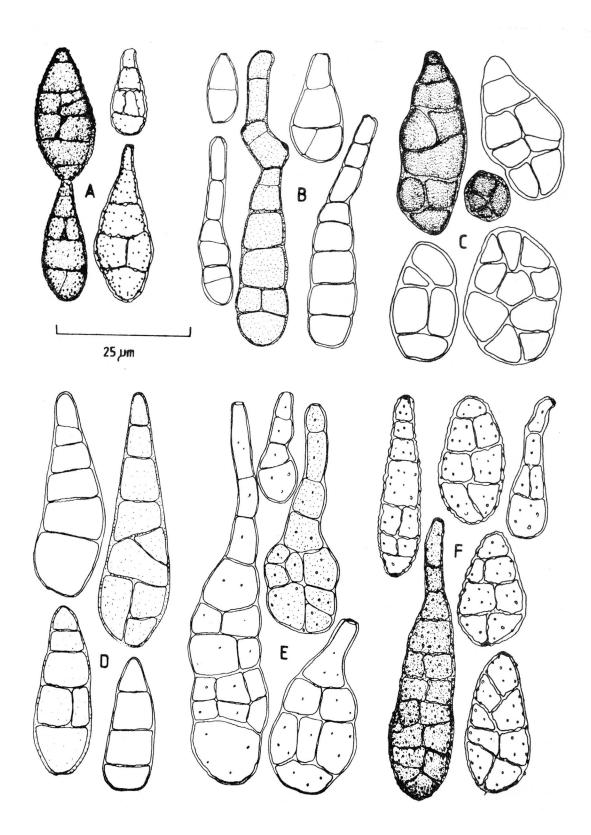


Abb 10: verschiedene <u>Alternaria</u>-Formen in Reinkultur: (A) <u>Alternaria</u>
<u>alternata</u> (FR.) KEISSLER, sehr häufige Kontamination; (B) <u>Alternaria</u>
<u>naria</u> sp. aus Ascosporen von <u>Pl. scrophulariae</u> (auf <u>Brassica napus</u> L.; (C) idem, auf <u>Pastinaca sativa</u> L.; (D) idem, auf <u>Papaver</u>
sp.; (E) idem, auf <u>Elymus arenarius</u> L.; (F) idem, auf div. <u>Poaceae</u>

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9064-9073) sind entweder steril oder bilden das Anamorph <u>Alternaria</u>. Kulturen von <u>Pl.scrophulariae</u> mit reifen Ascomata sind bis heute nur durch Isolieren von Endophyten aus <u>Triticum</u> (TH. RIESEN, pers. Mitt.) gewonnen worden.

Alternaria ist das Anamorph von <u>Pl.scrophulariae</u>, einem sehr häufigen, im Tiefland, auf Di- und Monokotyledonen vorkommenden, im Frühjahr fruktifizierenden und durch die Landwirtschaft in der ganzen Welt verbreiteten Ascomycet. Wie beim <u>Pleospora herbarum</u> / <u>Stemphylium</u>-Komplex (oder auch <u>Pyrenophora trichostoma</u> / <u>Drechslera</u>) variiert die Morphologie des Teleomorphes nur geringfügig . Diejenige des Anamorphs ist hingegen sehr vielfältig und stabile Formen kommen zuweilen auf bestimmten Wirtspflanzen oder in bestimmten ökologischen Nischen vor, so dass für sie eine Spezifität erkennbar ist.

Im Rahmen dieser Arbeit war es allerdings nicht möglich, diese Gruppe eingehender zu untersuchen. Durch Einzelsporkulturen aus frischen Kollektionen von verschiedenen Wirtspflanzen liessen sich jedoch einige stabile Formen feststellen, z.B.:

- ZT 9071, aus <u>Brassica</u> sp. und <u>Alliaria officinalis</u> ANDRZ: <u>Alternaria sp.:</u>
 Konidien zylindrisch, lang, im oberen Teil in einen Schnabel allmählich
 verlängert, blass braun, glatt, mit wenigen, unbeständigen Längssepten.
 Diese Form steht <u>Alternaria brassicicola</u> (SCHW.) WILTSHIRE nahe (Abb.10b)
- ZT 9067,9068, aus <u>Pastinaca sativa</u> L., <u>Alternaria</u> sp.: Konidien häufig kugelig, dickwandig, an den Septen nicht eingeschnürt, dunkelbraun, glatt (Abb. 10c)
- ZT 9066, aus <u>Papaver</u> sp.: <u>Alternaria</u> sp.: Konidien tropfenförmig, blassgelb, glatt, mit spärlichen Längssepten (Abb. 10d)
- ZT 9065, aus <u>Elymus arenarius</u> L.; <u>Alternaria</u> sp.: Konidien kugelig mit mit einem langen Schnabel, hellbraun, punktiert (Abb.10e)
- ZT 9069, 9072, 9073, aus verschiedenen <u>Poaceae</u>: <u>Alternaria</u> Anamorph von <u>Pl. infectoria</u> (ELLIS 1971), Konidien vielfältig, braun, stark skulptiert (Abb.10f).

Alle Kulturen wachsen sehr schnell (10 cm/ 2 Wochen) mit kräftigem, weissem, rotbraunem bis dunkelgrauem Myzel. Die Beschreibungen der Konidien gründeten stets auf drei Wochen alten Kulturen. <u>Alternaria-Anamorphe</u> wurden

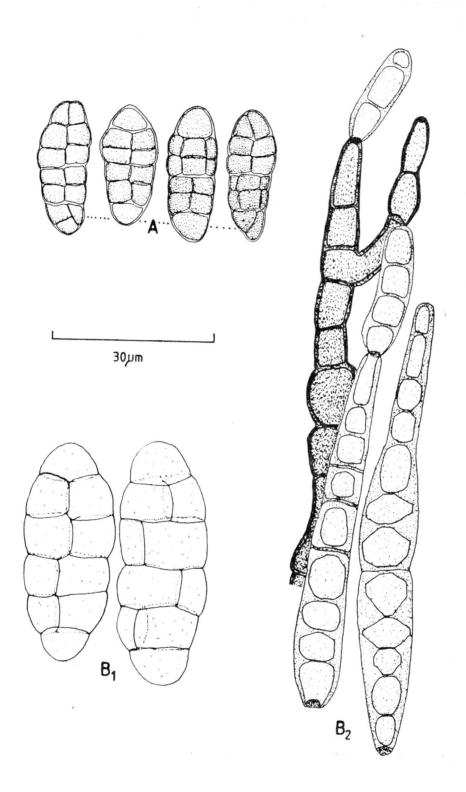


Abb. 11 : (A) <u>Pleospora scrophulariae</u> : ASCOSPOREN; (B) <u>Pleospora scirpi</u>: B₁ ASCOSPOREN, B₂ <u>Alternaria</u>-artiges ANAMORPH

auch verschiedenen anderen Ascomyceten zugeschrieben (siehe KENDRICK & DI COSMO 1979). Wegen der allgemeinen Häufigkeit von <u>Alternaria</u>-Arten und des häufigen Auftretens von Kontaminationen durch <u>Alternaria</u> (vgl. Abb.10A) müssen verschiedene dieser angegebenen Beziehungen angezweifelt werden.

5.1.A.4. Pleospora scirpi (RABH.) CES.& NOT., Comm.Soc. Critt. It.1:217.1863

SYNONYMA: <u>Pyrenophora scirpi</u> WEHM., <u>Pleospora</u> Monogr., 1961:287

Pyrenophora scirpicola (DC) MUELLER, Sydowia, 5:256.1951

ANAMORPH: Alternaria-artig (LUCAS & WEBSTER, 1964; ELLIS 1976)

UNTERSUCHTES MATERIAL: - SCHWEIZ: auf <u>Heleocharis palustris</u> (L.) ROEM.& SCHULT., ZH, Katzensee, November 1982, P.C. & A.LEUCHTMANN, Kultur ZT 9171 (ZT)-LETTLAND: PETRAK, Myc.gen.no. 1872, auf <u>Scirpus palustris</u> L.Riga, 6.1943 leg. SMARODS (ZT)-ENGLAND: auf <u>Scirpus lacustris</u> L., Filby Road, Ale, Norfolk, 20.5.1963, WEBSTER - auf <u>Heleocharis palustris</u>, Lindrick Golf Course, Notts, 5.6. 1963, WEBSTER - (beide SHD)

ABBILDUNG: Abb. 11b; WEHMEYER (1961, Plate XXV, Fig. no.243)

MUELLER (1951a) und WEHMEYER (1961) beschreiben diese Art ausführlich. Morphologisch steht sie <u>Pyrenophora polytricha</u> nahe. Sie hat hyaline, symmetrische, ellipsoidische, grosszellige Ascosporen mit 5 Quersepten. Die anderen Autoren gaben die Sporen zuweilen abgeplattet; ich konnte hingegen dieses Merkmal nicht feststellen.

<u>Pl. scirpi</u> unterscheidet sich von <u>Pyrenophora polytricha</u> und <u>P.trichostoma</u> (3 Quersepten) durch das <u>Alternaria</u> - Anamorph und durch die zahlreichen Paraphysoiden (genau gleich wie <u>Pl.herbarum</u>), weshalb sie vorderhand zu Pleospora gestellt wird.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9171) bestätigten das von LUCAS & WEBSTER (1964) gefundene Anamorph (nach 2 Wochen Kulturdauer). Daneben konnte ich noch das Teleomorph (entstanden nach 2 Monaten) feststellen.

LUCAS und WEBSTER (1964) betrachten das Anamorph von <u>Pl.scirpi</u> als Alternaria. ELLIS (1976) bestätigte diese Auffassung. Die Konidiengestalt

(schlank, lang und mit Pseudosepta versehen) steht dem <u>Helminthosporium</u>-Komplex (LUTTRELL,1964), darunter <u>Drechslera</u> ITO, dem Anamorph von <u>Pyrenophora</u>, eindeutig nahe: Ascosporen und Konidiengestalt würden demnach auf eine Verwandtschaft zwischen <u>Pleospora scirpi</u> und <u>Pyrenophora hinweisen</u>. Die Ascosporenseptierung von <u>Pl.scirpi</u> ist aber identisch mit <u>Pleospora scrophulariae</u>, deren Anamorph eine typische <u>Alternaria</u> ist: Sporenseptierung und Konidiogenese (Konidien in Ketten) würden demnach für eine Verwandtschaft mit <u>Pl. scrophulariae</u> sprechen.

Nahe verwandt dürfte ausserdem auch die ebenfalls von LUCAS & WEBSTER (1964) isolierte <u>Pleospora sp. sein</u> (auf <u>Juncus maritimus</u> LAM, Norfolk, ENGLAND, King's Lyon, 23.4.1962, WEBSTER no. 2593, SHD). Die zwei Autoren fanden für diesen als <u>Pl.valesiaca</u> bestimmten Pilz ein ähnliches Anamorph wie dasjenige von <u>Pl.scirpi</u>. Das Typusmaterial von <u>Pl.valesiaca</u> ist leicht verschieden, aber die Beziehung <u>Pl.scirpi</u> mit der ganzen <u>Pl.discors-Artengruppe</u> (vgl. 5.1.A.5.) wird deutlicher durch eine, ebenfalls als <u>Pl. valesiaca</u> bestimmte, in den Alpen gesammelte Kollektion von <u>Pl. discors</u> (auf <u>Carex sempervirens</u>, leg. MUELLER, ZT), die nach LUCAS & WEBSTER (1964) dasselbe Anamorph bildete.

Weitere Kulturen aller dieser Pilze könnten wichtige Hinweise für die Taxonomie von <u>Pleospora</u> sowie für diejenige der mit dieser verbundenen <u>Hyphomyceten</u> liefern.

5.1.A.5. Artengruppe Pleospora discors

Die Arten dieser Gruppe kommen vorwiegend auf <u>Cyperaceae</u> und <u>Juncaceae</u>, seltener auf <u>Poaceae</u> vor. Eine betonte Wirtsspezifität jeder Art, die winzig kleinen Ascomata und die symmetrischen, hellbraunen, 7-querseptierten Ascosporen (weshalb sie häufig mit <u>Pl.herbarum</u> vereint worden sind, vgl. z.B.WEHMEYER, 1961) kennzeichnen die Artengruppe.

Die verwandtschaftlichen Beziehungen sind unklar: diese Pilze zeigen gemeinsame Merkmale mit <u>Pl. scirpi</u> (5.1.A.4, ähnliches Anamorph wie <u>Pl.discors</u>) und mit <u>Phaeosphaeria</u> (vgl. <u>Pl. incerta</u>).

<u>Artenschlüssel</u>:

1	Ascomawand 40-150 μm dick vgl. Artengruppe P.herbarum, 5.1.A.1
1*	Ascomawand dünner 2
2	Ascosporen glatt (Oelimmersion!)
2*	Ascosporen fein gestreift 4
3	Ascosporen 33-57 x 16-21 μ m, mit 7-10 Quersepten, an allen leicht eingeschnürt; auf <u>Carex</u> -Arten <u>P.valesiaca</u> (a)
3*	Ascosporen 20,5-33 x 9-13 μm , mit 5 oder 7 Quersepten, beide Formen oft gleichzeitig vorhanden; auf <u>Poaceae</u> . <u>P.incerta</u> (e)
4	Ascosporen dunkelbraun; auf <u>Carex baldensis</u> <u>P. baldensis</u> (d)
4*	Ascosporen hellbraun, auf anderen Wirtspflanzen 5
5	Ascosporen 42-55 x 15-23 µm; auf <u>Luzula spadicea</u> und <u>Luzula lutea</u>
5*	Ascosporen 25-38 x 12,3-17,5 μm ; auf <u>Carex</u> -Arten, gelegentlich auf anderen <u>Cyperaceae</u> , <u>Juncaceae</u> und <u>Poaceae</u> . <u>P. discors</u> (c)
a) P1	eospora valesiaca (NIESSL) MUELLER, Sydowia 5:269.1951
BASIC	DNYM: <u>Pl. discors var. valesiaca</u> NIESSL, Verh.Naturf.Ver.in Brünn <u>14</u> :185. 1876
ANAMO	DRPH: nicht bekannt (siehe auch <u>Pl.discors</u>)
hispi	RSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Carex fimbriata</u> SCHKUHR,(= <u>Carex</u> idula GAUDIN), VS,Zermatt, ex.Herb.FAVRET, coTYPUS , (ZT) - auf k rupestris ALL., GR, Remüs, Piz Arina, 16.7.1949, MUELLER (ZT).
ABBIL	DUNG : Abb. 12b ; WEHMEYER (1961, Plate XIV, Fig.163)
Eine	ausführliche Beschreibung dieser Art findet sich in MUELLER (1951a).
NIESS	SL (1876) betrachtete <u>Pl. valesiaca</u> als Varietät von <u>Pl.discors</u> .
Die z	zwei Pilze stehen sich tatsächlich nahe, <u>Pl. discors</u> zeigt jedoch
eine	typische Verzierung der dicken Sporenwand, während Pl.valesiaca
eine	dünnere, an allen Septen eingeschnürte, glatte Sporenwand bildet.
LUCAS	& WEBSTER (1964) berichteten für diesen Pilz das Anamorph <u>Alternaria</u> .
Die k	Kollektionen aus der diese Autoren Reinkulturen gewinnen konnten sind
jedod	ch heterogen. Die Koll. no.2593 (auf <u>Juncus maritimus</u> ,SHD-Herbar)

weicht vom <u>valesiaca-Typus</u> in der Sporenform ab und dürfte eine eigene

Art sein. Die zweite Kollektion no.2738 (aus <u>Carex sempervirens</u>, SCHWEIZ, Aletschwald, SH) ist eine typische <u>Pl.discors</u>. Diese Art habe ich selbst isolieren können aber die Kulturen waren entweder steril oder bildeten das Teleomorph.

b) Pleospora luzulae MUELLER, Beitr. z.Kryptogamenfl.d.Schweiz 15(1):81.1977

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: - SCHWEIZ: auf <u>Luzula lutea</u> (ALL.) DC., VS, Aletschwald, Moränenweg 11.6.1963, MUELLER, TYPUS (ZT) - Kt. VS, Aletschwald, 12.9.1962, MUELLER (ZT) - Kt.GR, Umbrail, 21.6.1953, MUELLER - Kt. GR, Albulapass, Passhöhe, 6.7.1981, P.C., Kultur ZT 9026 - GR, Albula, 14.7.1980, P.C., Kultur ZT 9027 - auf <u>Luzula spadicea</u> (ALL.)DC., Kt. GR, Bergün Raveis-ch, Val Tuors, 27.7.1956, MUELLER (ZT) - Kt. GR, Albula, gegen Fuorcla Crap Alv, 16.7.1953, MUELLER (ZT) - GR, Albula, unterhalb Passhöhe, Westseite, 16.7.1954, MUELLER (ZT) - GR, Lago Bianco, Bernina, 30.6.1905, BRAUN (ZT).

Meine Beobachtungen stimmen mit der Beschreibung des Typusmaterials überein (MUELLER, 1977). Diese Art mit der ausgeprägten quer- und längsgestreiften Sporenwand unterscheidet sich von <u>Pl.discors</u>, die auch die gleiche Wandverzierung zeigt, durch grössere Ascosporen - 42-55 x 15-23 μ m und durch die Wirtswahl: sie kommt auf <u>Luzula spadicea</u> und <u>Luzula lutea</u> vor (genau das selbe Wirtspaar wie <u>Pyrenophora ephemera</u>, vgl.5.2).

KULTUREN (ZT 9026-9027): Alle Stämme (Einzelsporkulturen)sind homothallisch; das luftige weissgraue Myzel wächst mässig schnell (2 cm / Woche/18⁰). Nach 1-3 Monaten entstehen zahlreiche, reife, sklerotische Ascomata (Die Kulturen sind ähnlich wie diejenigen von <u>Pyrenophora trichostoma</u>, vgl. 5.2).

c) Pleospora discors (DUR. et MONT.) CES. e DE NOT., Comm. Soc. Critt.

It. 1:218.1861

ANAMORPH: Alternaria-artig (nach LUCAS & WEBSTER, 1964 als Anamorph von Pl. valesiaca)

UNTERSUCHTES MATERIAL: - SCHWEIZ: auf Carex sempervirens VILL., Kt. GR,

Fürstenalp, 1880 m, 11.6.1905, VOLKART, (ZT) - auf <u>Carex firma</u> HOST, SG Laufboden, Pizol, 2.7.1981, <u>LEUCHTMANN</u>, Kultur ZT 9025 - auf <u>Sesleria</u> <u>coerulea</u> (L.) ARD., GR, Schuls, 17.7.1948, MUELLER (ZT) -

OESTERREICH: - auf <u>Carex sempervirens</u> VILL., Linz 7.1943, PETRAK (ZT) - auf <u>Carex halleriana</u> ASSO, Kaltenleutgeben b. Wien, 3.5.1939, PETRAK (ZT)-IRAN: auf Grasblatt, Prov.Mazenderan, Calus Tal, 9.6.1937, RECHINGER (ZT)-

auf <u>Carex</u> sp., Prov. Mazenderan, in valle fluvis Calus, ad 2200 m, RE-CHINGER (ZT).

ABBILDUNG : Abb.12d

Ascomata, zerstreut, spärlich, im Blattgewebe vollständig eingesenkt, kugelig, 50-180 µm im Durchm., mit einer kurz papillenförmigen Mündung, pseudoplectenchymatisch; Ascomawand aus 2-3 Schichten grosser dickwandiger Zellen bestehend, 10-30 µm dick.

Asci nicht zahlreich breit keulig, 70-110 x 25-32 μ m, von spärlichen Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen, zweireihig, symmetrisch, (Oberteil doch oft etwas dicker), ellipsoidisch in der Mitte leicht eingeschnürt, beidendig abgerundet, hellbraun, dickwandig, skulptiert (mittlere Segmente quergestreift, die übrigen längsgestreift), zuweilen von einer Schleimhülle umgeben, mit 7 Quersepten; Segmente 1-2mal längsseptiert; 25-36,5 (32) x 12-17,5 (14) μm .

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9025) bilden ein weiss-graues Myzel. Nur bei einem Stamm habe ich spärliche Ascomata festgestellt.

Pl. discors kommt überwiegend auf <u>Carex</u> spp. vor. Sie ist bis heute aus Algerien (Typus), aus Iran und aus den Alpen (subalpin bis alpin) bekannt. Sie unterscheidet sich von <u>Pl.luzulae</u> neben den andersartigen Wirten nur durch kleinere Ascosporen. Wegen der symmetrischen 7-querseptierten Sporen wurde sie von WEHMEYER (1961) als <u>Pl.herbarum</u> betrachtet. Die deutlich verschiedenen Ascomata und die gestreiften Ascosporen trennen diese zwei Pilze jedoch eindeutig. Auf speziellen <u>Carex</u>-Arten kommen auch abweichende Formen vor. Dies beobachtete schon NIESSL (1876). Er trennte <u>Pl. valesiaca</u> (auf <u>Carex fimbriata</u> SCHKUHR) und <u>Pl. hispidula</u> auf <u>Carex</u> atrofusca SCHKUHR = <u>Carex ustulata</u> WAHLENB. (diese Art konnte ich nicht

untersuchen). Ausserdem kommt auf <u>Carex baldensis</u> TORNER eine weitere stabile Form vor. Ich beschreibe sie in der Folge als neue Art.

d) Pleospora baldensis sp. nov.

DIAGNOSIS:

Pl. baldensis sp. nov: Pleospora discordi similis, differt ascosporis majoribus, 30-49 x 12,5-21 µm diam., atrobrunneisque colore; habitat in caulibus exsiccati <u>Caricis baldensis</u> TORNER; TYPUS: <u>Carex baldensis</u>, Helvetia, Rhaetia, Ofenpass, Buffalora, 2100 m 21.7.1936, KOCH (ZT), Fig. 12e

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: - SCHWEIZ: auf <u>Carex baldensis</u> TORNER, Kt. GR, Ofenpass Buffalora, 2100 m, 21.7.1936, KOCH, TYPUS (ZT) - Kt. GR, Eingang Val Nuglia, bei Buffalora, 2100 m, 25.7.1906, RICHLI (ZT) - GR, Ofenpass, Unterengadin, August 1904, BAUMANN (ZT) -

ITALIEN: Comerseegebiet, Grigna meridionalis, Südhang des Gipfels, 1700 m, 10.6.1952, LANDOLT (ZT).

ABBILDUNG: Abb.12e

Ascomata, zerstreut, in der Blattspreite oder im Stengel eingesenkt, kugelig, 100-200 μ m im Durchm., kahl. Ascomawand 20-40 μ m dick, pseudoplectenchymatisch, wie <u>Pl. discors</u>.

Asci nicht zahlreich keulig bis zylindrisch, 80-120 x 25-35 μ m, von septierten Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen, zweireihig, symmetrisch oder Oberteil dicker als Unterteil, beidendig breit abgerundet oder allmählich verschmälert, braun bis dunkelbraun, mit 7(8) Quersepten und 1-2mal längsseptiert; Zellwand skulptiert: (auffallend!) mittleres Segment der unteren Hälfte quergestreift, die übrigen längsgestreift; 30-49 x 12,5, 21 µm.

KULTUREN: keine

Auf allen in ZT vorhandenen Herbarkollektionen von <u>Carex baldensis</u> habe ich diesen Pilz gefunden.

e) Pleospora incerta sp.nov.

DIAGNOSIS : ascomatibus 100-160 μ m diam., glabris, globosis; parietibus pseudoplectenchymaticis, 20-40 μ m crassis; ascis raris, cylindraceis,

60-90 x 16-22 μ m; ascosporis symmetricis, ellipsoideis, luteo-brunneis, transverse 5- ad 7-septatis, loculis septis 1-2 longitudinalibus divisis, 20-33 x 9-13 μ m, crasso, bipartito muco obvolutis; ascosporis <u>Pl. herbarum</u> et <u>Pl.scrophulariae</u> similibus; habitat in foliis graminearum alpinarum, <u>Phaeospaheria microscopica</u> socia;

TYPUS: <u>Nardus stricta</u>, Helvetia lepontica, Piora, Lago Ritom, 22.7.1982, P.C. (ZT), Fig 12f

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Nardus stricta</u> L., Kt. TI, Piora, Ritomsee, 22.7.1982, P.C., Kultur ZT 9028, TYPUS (ZT) - auf <u>Phleum alpinum</u> L., Gurgaletsch, GR, Churwalden, 1947, MUELLER (ZT)-

FRANCE: auf <u>Nardus stricta</u> L., Val Queyras, St. Veran, 2300 m 25.8.1954 MUELLER (ZT).

ABBILDUNG: Abb. 12f

Ascomata zerstreut, spärlich, in Grashalmen eingesenkt, kugelig oder scheibenförmig abgeflacht, $100-160~\mu m$ im Durchm., kahl oder mit spärlichen Haaren besetzt. Ascomawand pseudoplectenchymatisch, aus 3-4 Schichten isodiametrischer, dickwandiger Zellen bestehend, $20-40~\mu m$ dick.

Asci nicht zahlreich, breit zylindrisch bis keulig, 60-90 x 16-22 μ m, mit einem Apikalring versehen, von Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen meist zweireihig, symmetrisch, Oberteil etwas breiter und breiter abgerundet als die untere schmälere Sporenhälfte, mit 5 oder 5-7 oder nur 7 Quersepten (je nach Sporengrösse); Segmente 1-2mal längsseptiert, hellbraun, glatt oder leicht punktiert, von einer zweiteiligen Schleimhülle umgeben; 20,5-33 (27,5) x 9-13 (11,2) μ m.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9028) sind steril. Das weissgraue Myzel wächst durchschnittlich schnell (2 cm / Woche / 18^{0}).

Diese Art unterscheidet sich von <u>Pl. discors</u> durch die glatten Ascosporen und von <u>Pl. herbarum</u> durch die dünnere Ascomawand und die unregelmässige Septierung der im Durchschnitt kleineren Ascosporen. Sie ist nur aus Gebirgslagen bekannt. Auf dem Wirt ist <u>Pl.incerta</u> häufig von einer alpinen Form von <u>Phaeosphaeria microscopica</u> (KARST.) ERIKSSON begleitet. Es bestehen merkwürdige Aehnlichkeiten zwischen diesen zwei Pilzen. Auf Poaceae, im Gebirge, dürfte P. incerta nicht selten sein.

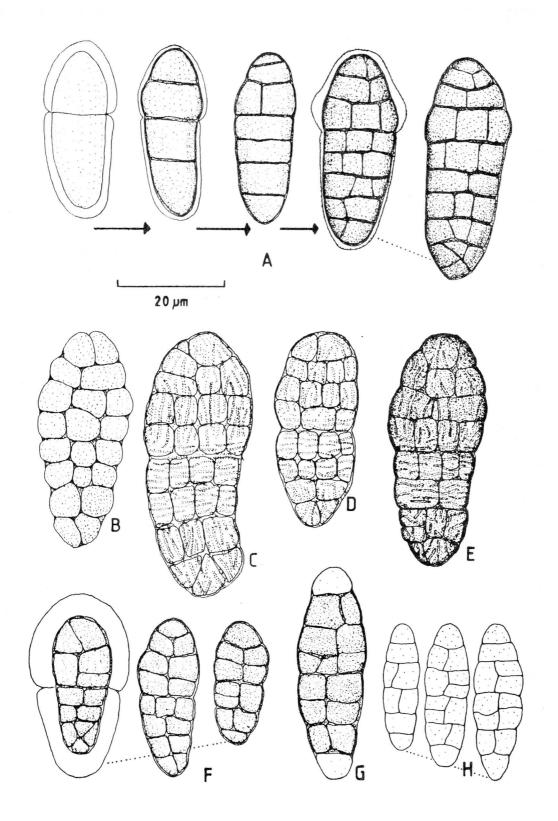


Abb.12 : ASCOSPOREN von: (A) <u>Pleospora graminearum</u> (Septierungsabfolge); (B) <u>Pl.valesiaca</u>; (C) <u>Pl.luzulae</u>; (D) <u>Pl.discors</u>; (E) <u>Pl.baldensis</u>; (F) <u>Pl.incerta</u>; (G) <u>Pl.islandica</u>; (H) <u>Pl.abscondita</u>.

5.1.A.6. Pleospora islandica JOHANNS., Oefvers k. Vet. Akad Förh. 9:157-

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEDEN: auf <u>Deschampsia flexuosa</u> (L.) TRIN., in der Nähe des Andersspön, Tönndalen, Hörjedalen, 2.8.1982, LEUCHTMANN, Kultur ZT 9143 -

FINNLAND: auf <u>Luzula spicata</u> L., NW-le-SE Aialkahvaari 2.8.1958, ROIVAINEN (ZT) -auf <u>Trisetum spicatum</u> (L.) RICHT., NW-le, Gronjaervaari 18.7.1935 LI-RO (ZT) - auf <u>Luzula frigida</u> (BUCH.) SAM., NW-le-W Jehkas ca 600 m, 15.9. 1958, ROIVAINEN (ZT) - auf <u>Calamagrostis purpurea</u> TRIN, NW-le Porojarvet, SW Pititsus Jarve, 7.8.1955, ROIVAINEN (ZT) -

SCHWEIZ: auf <u>Calamagrostis villosa</u> (CHAIX) GMELIN, GR, Nationalpark, 2.9.1970, MUELLER (ZT) - auf <u>Calamagrostis villosa</u>, GR, Albula, Weissenstein, 29.7.1980, MUELLER (ZT) - auf <u>Calamagrostis villosa</u>, GR, Crap alv, 25.8.1980, P.C., (ZT) auf <u>Carex aterrima</u> HOPPE, Albula, GR, 11.8.1978 MUELLER (ZT) - auf <u>Nardus</u> stricta L., GR, Murtegl digl Crap Alv. 25.8.1980, MUELLER (ZT).

ABBILDUNG: 12g; ERIKSSON (1967a, Plate 2b)

Eine ausführliche Beschreibung dieser Art findet sich in ERIKSSON (1967a). Durch die dicke Ascomawand und durch die hyalinen Endzellen der 7-9 querseptierten und 1-2mal längsseptierten Ascosporen zeichnet sie sich von den anderen grasbewohnenden <u>Pleospora-Arten</u> aus. Durch mehrere alpine Kollektionen wird ihr geographisches Verbreitungsgebiet, das bisher nur arktische und subarktische Gebiete umfasste,erweitert.

KULTUREN: Die Einzelsporkultur (ZT 9143) ist steril. Das weissgraue, luftige Myzel wächst schnell (3 cm / Woche / $18^{\rm O}$).

5.1.A.7 Pleospora gigantasca ROSTR., Bot. Tidsskr. 25: 281-335.1903

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEDEN: "Pleospora longispora", auf Elymus arenarius L., Uppland, Aelvkarleby par. Billudden, beach, 13.5.1962, ERIKSSON (ZT).

ABBILDUNG: 13a

Eine ausführliche Beschreibung dieser Art findet sich in ERIKSSON (1967a). Dieser auf <u>Elymus arenarius</u> L., spezialisierte Pilz zeichnet sich durch grosse Ascomata (400-500 μ m), die dicke Ascomawand (bis 100 μ m) und blassgefärbte, dünnwandige, symmetrische, an allen Septen eingeschnürte

Ascosporen aus. Ferner kennzeichnet sie sich durch die Variabilität der Sporengrösse (42-60 x 15-23 µm) und der Sporenseptierung (7-11 Quersepten). Die sehr grossen Asci wären dabei ein geeignetes Objekt für Untersuchungen des Ascusapikalapparat (nach ERIKSSON, 1967a : 125-250 x 30-45 µm!).

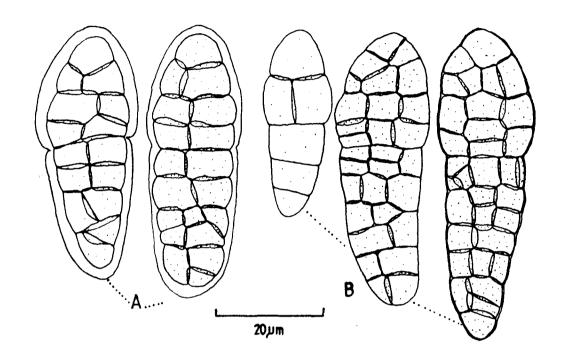


Abb. 13: ASCOSPOREN von: (A) Pleospora gigantasca; (B) Pl.longispora

5.1.A.8 Pleospora longispora SPEG., Bd. Acad Nac. Cienc. Cordoba, 11:95.1887

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Pl. longispora</u> s. <u>Hierochloa antartica</u>, Isla de los Estados, Marzo 1882, SPEGAZZINI, La Plata UPS, TYPUS

ABBILDUNG: Abb. 13b; WEHMEYER (1961, Plate XV, Fig. 170)

Ascomata zerstreut, in Grashalmen vollständig eingesenkt, kugelig, 200-300 μ m im Durchm., mit einer papillenförmigen Mündung versehen, kahl. Ascomawand 25-35 μ m dick, hellbraun, aus isodiametrischen Zellen bestehend; Asci nicht zahlreich, breit keulig, 110-140 x 35-55 μ m, von dicken, Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen, asymmetrisch (bipolar asymmetrisch), Oberteil kurz und und breit abgerundet, Unterteil meist dünner und länger, dünnwandig, blassgefärbt, glatt, mit 10-11 Quersepten (3-4 im Oberteil, 6-7 im Unterteil), Segmente 1-3 längsseptiert; 48-62 (53) x 15-22 (19) μ m.

KULTUREN: keine

Diese aus antarktischem Gebiet stammende Kollektion ist trotz der Sporenähnlichkeiten (Grösse und Farbe) mit <u>Pl.gigantasca</u> eindeutig eine andere Art. Der verschiedene Ascomabau (dünne Ascomawand) und die auffallend asymmetrischen Ascosporen kennzeichnen <u>Pl. longispora</u>. Der Asymmetrie der Ascosporen wegen zeigt sie dabei Aehnlichkeiten mit <u>Leptosphaerulina</u> (vgl. 5.3). Die blasse Färbung der Sporen scheint ein Merkmal zu sein, das mit der geographischen Verbreitung (polare Gebiete) korreliert ist.

5.1.A.9 Artengruppe Pleospora graminearum

Ascomata kugelig, schwarz, kahl oder beborstet, pseudoplectenchymatisch, zerstreut in der Blattspreite von Gräsern eingesenkt. Asci nicht zahlreich breit keulig. Ascosporen asymmetrisch, mit einem im oberen Sporenteil angeschwollenen Segment, <u>Phaeosphaeria</u>-ähnlich, dictyospor, von einer zweiteiligen Schleimhülle umgeben. Ascosporenseptierung: zuerst entstehen alle Quersepten, dann folgen 1-3 Längssepten in jedem Segment; gelegentlich entstehen bei der grössten Zellen des angeschwollenen Segmentes zusätzliche Querteilungen (vgl. Abb 12a).

Asymmetrie der Ascosporen, angeschwollenes Segment, Abfolge der Septierung und Habitat (überwiegend Gräser) lassen die Verwandtschaft dieser Gruppe mit der Gattung <u>Phaeospaheria</u> MIYAKE erkennen. Die Beziehungen zwischen diesen zwei Gattungen wurden schon von ERIKSSON (1967b) bemerkt. Er beobachtete die Aehnlichkeiten zwischen <u>Phaeosphaeria hierochloes</u> (OUD.) ERIKSSON und <u>Pleospora arctagrostidis</u>. Wegen der Ascomata (sklerotisch und gelegentlich beborstet), der ziemlich breiten, deshalb auch längsseptierten

Sporen und des Fehlens eines Anamorphes (in Kultur nur das Teleomorph festgestellt), steht diese Artengruppe aber bei <u>Pleospora</u>.

Die Aufstellung einer eigenen Gattung für diese Gruppe ist nicht auszuschliessen; bevor <u>Phaeosphaeria</u> klar definiert ist (LEUCHTMANN in Vorbereitung), erfolgt jedoch keine nomenklatorische Aenderung.

Artenschlüssel:

Ascosporen 40-70 μm lang, mit 12-16 Quersepten, (Mt. Rainier, USA) (c) Pl. rainierensis
 1* Ascosporen kleiner, mit weniger Quersepten . . . 2
 Ascosporen dünnwandig, blassgefärbt; arktisch . . (b) Pl. arctagrostidis
 2* Ascosporen hellbraun; Ascoma meist beborstet; in den Alpen sehr häufig, überwiegend auf Gräsern . . (a) Pl.graminearum

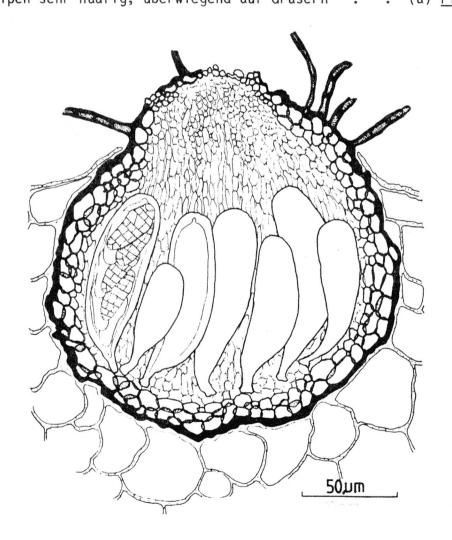


Abb.14 : Pleospora graminearum: ASCOMA

a) Pleospora graminearum WEHM., Pleospora Monographie, (1961)

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: In der Alpen sehr häufiger Pilz. Material aus FRANCE (Alpes maritimes bis Hautes Alpes), aus der SCHWEIZ (Kt. VS, BE, TI und GR) wurde untersucht und ist in ZT aufbewahrt. Er wurde auf folgenden Wirtspflanzen gesammelt: Avena versicolor VILL., Poa alpina L., Sesleria coerulea (L.)ARD., Festuca halleri ALL., Agrostis alpina SCOP., Calamagrostis tenella (SCHRADER)LINK, Phleum michelii ALL, Nardus stricta L., Carex aterrima HOPPE, Carex rostrata STOKES, Carex firma HOST, Carex curvula ALL., Juncus jaquinii L., Luzula silvatica (HUDS) GAUD., Luzula spadicea (ALL.)DC., Lycopodium clavatum L., Tofieldia calyculata (L.) WAHLENB., Trifolium alpinum L., Cirsium spinosissimum (L.) SCOP.; Die Kollektion auf Carex rostrata, SCHWEIZ, GR Murtegl digl Crap Alv, 30.7.1981 MUELLER, Kultur ZT 9045 weicht wegen des Fehlens eines Querseptums (ziemlich grosses Segment im oberen Sporenteil) auffallend ab.

ABBILDUNG: Abb.4c, Abb.12a, Abb. 14;

Ascomata zerstreut, spärlich, unter der Epidermis wachsend, ohne deutliche Mündung, kahl oder behaart oder beborstet, sklerotisch, schwarz, $100\text{-}350~\mu\text{m}$; Ascomawand in reifem Zustand $10\text{-}25~\mu\text{m}$ dünn, pseudoplectenchymatisch, aus 2-3 Schichten isodiametrischer Zellen bestehend. Asci 60-150~x 17-27 μm , nicht zahlreich, breit keulig, von spärlichen, sich auflösenden Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen, zweireihig, asymmetrisch, "mumienförmig", innerstes Segment der oberen Hälfte angeschwollen (nie vollständig quergeteilt!), hell-braun, glatt, in unreifem Zustand von einer zweiteiligen Schleimhülle umgeben, mit 6-10 Quersepten; Segmente 1-3mal längsseptiert; 27-45 x 9-17 um.

Die Kollektion auf <u>Poa alpina</u> L., SCHWEIZ, TI, Lucomagno, 13.6.1982, P.C., Kultur ZT 9044, hat kleinere Ascosporen mit stets 6 Quersepten. Diese Merkmale sind auch in Kultur konstant.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9044-9056) wachsen durchschnittlich schnell (2 cm /Woche /18⁰) und bilden ein weissrosa-graues Luftmyzel. Die meisten Stämmebleiben steril, die anderen bilden aber das Teleomorph. Kein Anamorph ist beobachtet worden.

In den Alpen ist diese Art, in Bezug auf Fruchtkörpergrösse und Behaarung,

Sporengrösse und Septierung sehr variabel; sie ist häufig auf Gräsern aber auch, gelegentlich, auf anderen Wirtspflanzen zu finden.

b) Pleospora arctagrostidis OUD. Versl. Meded. Kon Akad. Wet. Afd.
Naturk. 3 (II):146.1885

SYNONYMIE, ABBILDUNG und BESCHREIBUNG siehe ERIKSSON (1967a)

ANAMORPH: nicht bekannt

KULTUREN: keine

Sie unterscheidet sich von <u>Pl. graminearum</u> durch hellere , blassgefärbte, dünnwandige Ascosporen, ein typisches Merkmal für polare <u>Pleospora</u>-Arten.

c) Pleospora rainierensis WEHM., Pleospora Monographie, (1961)

Eine BESCHREIBUNG und eine ABBILDUNG dieses Pilzes finden sich in WEHMEYER (1961, s.104). Die Ascosporen haben eine Form wie bei <u>Pleospora graminearum</u> sind aber grösser und sind dementsprechend mehr septiert. Nach WEHMEYER stammen alle bekannten Kollektionen vom Mt.Rainier, USA. Es ist interessant zu bemerken, dass dieser Autor auf den selben Kollektionen auch noch Pl.graminearum fand.

5.1.A.10. Pleospora abscondita SACC. et ROUM., Rev. Mycol. 1881:46, Auct. non

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: FRANCE: P1. abscondita socia Hendersonia cristophiala, sur Arundo phragmites, 67, TYPUS (PAD)SCHWEIZ: auf Phragmites communis (1.)TRIN., TG,Müllheim, 30.5.1980, P.C.ZH,Katzensee, 19.4.1979, P.C. - ZH,Kleinandelfingen, 11.5.1980, P.C. ZH,Steinmaur, 1.5.1981, P.C. - ZH,Frauenfeld 30.8.1896, WEGELIN - ZH,Glattfelden, 15.5.1949, MUELLER - BE,Murtensee 6.6.1981 P.C. - VD,Tuileries
de Grandson, 19.6.1918, CRUCHET (LAU) - Aus allen frisch gesammelten
Kollektionen wurden Einzelsporkulturen gewonnen - alle Kollektionen (ausser
PAD und LAU) sind in ZT aufbewahrt.

ABBILDUNG: 12h

Ascomata zerstreut oder in Reihen in den Stengeln von Phragmites communis

vollständig eingesenkt, den Wirt mit rundlichen braunen bis dunkelgrauen ringähnlichen Flecken färbend, kugelig bis ellipsoidisch, kahl, 130 – 280 μ m im Durchm. Mündung undeutlich ; Porus rundlich,erst in reifem Zustand geöffnet; Ascomawand 15-35 μ m dick, pseudoplectenchymatisch, hellbraun, äussere Zellschichten prosoplectenchymatisch.

Asci, bitunicat, zylindrisch, zahlreich, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, 75-120 x 11-17 μ m.

Ascosporen, zweireihig, symmetrisch, spindelförmig, mittlere Segmente leicht angeschwollen, hyalin bis blassgelb, dünnwandig, glatt, mit 5-7 Quersepten; Segmente unregelmässig und unbeständig längsseptiert, $26,5-33 \times 7,5-10 \ \mu m$.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9040-9043) sind steril. Das luftige Myzel ist weiss und wächst durchschnittlich schnell (2-3 cm/Woche/180).

Die helle Ascomawand, die zylindrischen Asci und die spindelförmigen hyalinen Ascosporen trennen diese Art von den anderen auf Gräsern wachsenden <u>Pleospora</u> ziemlich deutlich ab. Es ist fraglich ob sie eine <u>Pleospora</u> ist. Ich stelle sie hauptsächlich aus praktischen Gründen in diese Sektion. Obwohl auf dem Typusmaterial dieser Pilz von zahlreichen Pyknidien eines <u>Hendersonia-Anamorphes</u> begleitet ist, hat <u>Pl. abscondita</u> in Kultur nie eine Fruktifikation gebildet.

WEHMEYER (1961) verwechselte <u>Pl. abscondita</u> mit der ebenfalls auf <u>Phragmites</u> vorkommenden <u>Massariosphaeria autumnalis</u> (vgl. diese Art). Neben klaren morphologischen Unterschieden, findet man die erste vorwiegend im Frühjahr, die zweite dagegen ausschliesslich im Herbst.

5.1.B. SEKTION II

Die Arten dieser Sektion haben alle stark beborstete Ascomata und ellipsoidische oder breit spindelförmige, am primären Septum leicht eingeschnürte, goldgelbe, hellbraune oder dunkelbraune Ascosporen. Sie kommen überwiegend auf dicotylen Kräutern in der subalpinen und alpinen Stufe vor, wobei mehrere dieser Arten wirtsspezifisch und deren isolierte Einzelsporkulturen immer homothallisch sind.

Diese Sektion könnte in zwei Gruppen unterteilt werden: die stengelbesiedelnden Arten, meist nicht wirtsspezifisch, und die blattbewohnenden, meist wirtsspezifischen Arten; die ersten könnten von <u>Pleospora scrophulariae</u> (vgl. 5.1.A.3) abgeleitet sein, die zweiten hingegen zeigen grosse Aehnlichkeiten mit den ebenfalls auf Blättern vorkommenden <u>Leptosphaerulina-Arten</u> (vgl.5.3).

Artenschlüssel:

Asiatische und nordamerikanische Arten, vgl. auch 5.1.C. bzw. 5.1.D

1	Ascomata 300-500 µm im Durchm., mit einer differenzierten, im Innern mit stark pigmentierten Periphysen-ähnlichen Borsten, besetzten Mündung; Ascosporen blassbraun bis hellbraun, breit spindelförmig, in der Mitte stark eingeschnürt vgl.5.7. Cilioplea
1*	Ascomata kleiner, Mündung nicht differenziert 2
2	Ascosporen ziemlich dickwandig, dunkelbraun bis schwarzbraun, undurchsichtig und skulptiert, häufig mit rissiger Wand . 3
2*	Ascosporen goldgelb, glatt oder fein punktiert 6
3	Ascosporen breit spindelförmig 4
3*	Ascosporen oval oder ellipsoidisch 5
4	Ascosporen 30-44 x 9,7-14 µm; auf <u>Paronychia</u> spp. 11. <u>P. paronychiae</u>
4*	Ascosporen 43-70 x 15-24 μm ; auf versch. Wirtspfl.12. <u>P. phaeospora</u>
5	Ascosporen oval, 43-58 x 18-27 μ m; auf <u>Silene</u> acaulis

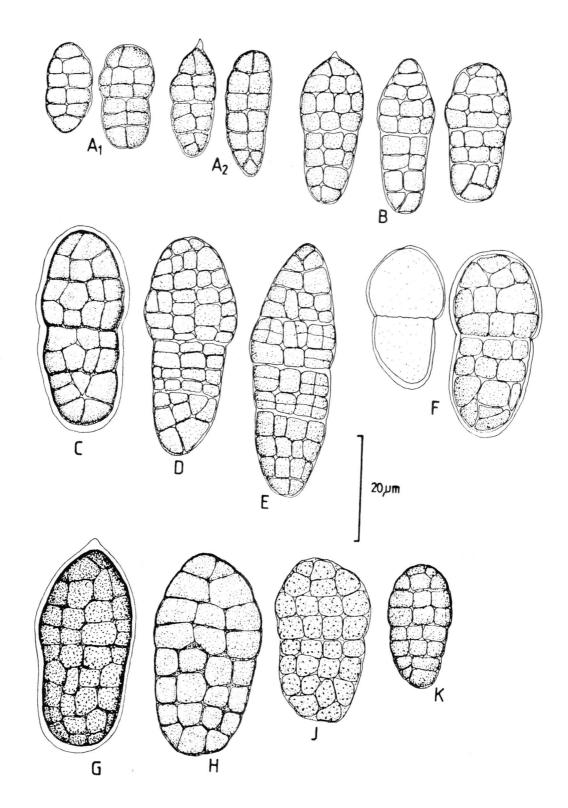


Abb. 15: ASCOSPOREN von: (A) Pl.penicillus, Al var.penicillus, Al var.

5*	Ascosporen ellipsoidisch, $25-45 \times 13-18 \mu m$; auf subalpinen und alpinen <u>Caryophyllaceae</u> (Sammelart) 14. <u>P.brachyspora</u>		
6	Ascosporen mit 4, 5 oder 5-7 Quersepten		
6*	Ascosporen stets mit 7 Quersepten oder mehr 8		
7	Ascosporen mit 4 Quersepten (vgl. <u>P.pyrenaica</u> 5.1.F und P.rudis 5.1.C)		
7*	Ascosporen stets mit 5 Quersepten, sehr häufigla. <u>P.penicillus</u> var.penicillus		
744	Pilz auf Androsace helvetica, vgl. P.phyllophila (5.1.F.)		
7**	Ascosporen mit 5-7 Quersepten, sehr häufig lb. <u>P.penicillus</u> <u>var.ambigua</u>		
8(6*) 8*	Ascosporen mit stets 7(8) Quersepten		
9	Ascosporen ellipsoidisch, leicht asymmetrisch; ausser <u>P. leptosphaerulinoides</u> meist auf Stengeln; häufig 10		
9*	Ascosporen z.T. breit oval, dickwandig; oft auf Blättern 12		
10	Ascoma mit hyalinen Borsten; Ascosporen leicht asymmetrisch, 32-44 x 15-18,5 µm; auf <u>Astragalus</u> , In den französischen Alpen häufig auch auf anderen Wirten		
10*	Ascoma stark mit dunkelbraunen Borsten besetzt 11		
11	Ascosporen 30-38 x 14,5-18 μ m; auf Blättern vorkommend, häufig auf Potentilla spp 6. P.leptosphaerulinoides		
11*	Ascosporen 23-35 x 8,6-13 µm, polyphag, auf den Stengeln subalpiner, dicotyler Kräuter fruktifizierend; häufigste <u>Pleospora</u> -Art in den Alpen 2. <u>P.helvetica</u>		
12(9*))Ascosporen von einer dicken Schleimhülle umgeben, 26 -43 x 12-19 µm, kastanienbraun; auf <u>Pulsatilla</u> spp., selten 8. <u>P.comata</u>		
12*	Ascosporen 27-43 x 12-22 μ m, rotbraun , dickwandig, glatt; auf felsenbewohnenden <u>Primula</u> -Arten 7. <u>P.primulae</u>		
12**	Ascosporen 30-38 x 15-19 μm , hellbraun, punktiert; auf Cerastium latifolum s.lato 9. P.glacialis		
12***	Ascosporen 21-41 x 11-21 μ m, meist auf Blättern von <u>Asteraceae</u> , häufig; Sammelart für Pilze mit ovalen 7-querseptierten Ascosporen 10. <u>P.leontopodii</u>		
13(8*)Ascosporen leicht asymmetrisch, goldgelb, 32-46 x 13-19 μm, mit			
124	13-15 Quersepten; Ascoma 350-550 μ m, mit einer 50-80 μ m dicken Ascomawand, stark beborstet (Ascoma kahl, Ascosporen symmetrisch vgl. P.gigaspora 5.1.A.1) 4. P.anthyllidis		
13"	nächste Seite		

Ascosporen symmetrisch, hellbraun, 37-60 x 12,5-19 μ m, mit 11-17 Quersepten; Ascoma 120-250 μ m mit einer 20-40 μ m dicken Wand 5. P.polyphragmia

5.1.B.1 Pleospora penicillus (SCHM.) FUCKEL, Symb.myc. Nachtr. 2:23.1873

SYNONYMA: <u>Pleospora media</u> NIESSL, Verh.Naturf.Ver. in Brünn 14:188.1876

<u>Pleospora phaeocomoide</u>s(BERK. & BR.) WINTER, RABH. Krypt. Fl.
1(2).513.1887

Pleospora epilobii MUELLER, Sydowia 5:290.1951

Pleospora caudata (REHM) MUELLER, Sydowia 5:291.1951

Pyrenophora ambigua BERL. & BRES., Microm.trid. (Ann.Soc.alp. trident. 14:44.1899

ANAMORPH: fehlend; (für <u>P.media</u> ist jedoch ein <u>Camarosporium</u> angegeben, WEBSTER & LUCAS 1961; STRECKEISEN 1975, fand für <u>P.penicillus</u> dabei auch ein <u>Phoma-artiges</u> Anamorph)

Ascomata zerstreut, spärlich bis herdenweise auftretend, unter der Epidermis wachsend, kugelig bis ellipsoidisch oder scheibenförmig abgeplattet, an der Basis mit Myzelhaaren, am Scheitel mit zanlreichen, steifen Borsten versehen, $150-500~\mu m$ im Durchm. Ascomawand pseudoplectenchymatisch, $20-50~\mu m$ dick.

Asci zahlreich, keulig bis zylindrisch, 55-130 x 11-22 µm, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, 8-sporig (in Kultur häufig 6- oder 4-sporig). Ascosporen ein- zweireihig, symmetrisch, ellipsoidisch, beidendig breit abgerundet bis beidendig leicht verjüngt, hellbraun bis braun, glatt bis leicht punktiert, mit 5 oder/und 5-7 Quersepten; Segmente 1-2mal längsseptiert; 14-28 x 6,5-11 µm.

<u>a) Pleospora penicillus var. penicillus</u> WEHM., <u>Pleospora</u> Monographie, 1961 ABBILDUNG: 15a₁

Ascosporen stets mit 5 Quersepten, Endzellen ungeteilt oder senkrecht geteilt; 14,5 - 23,5 (19,5)x 8 - 9,8 μ m Auf dicotylen Kräutern,in der subalpinen Stufe sehr häufig.

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: - auf Phytheuma betonicifolium VILL, TI, Piora, 1981, P.C. - auf Rumex arifolius ALL., TI, Piora 21.7.1981, P.C. - auf Aconitum compactum RCHB., TI, Monte Generoso, 10.8.1979, P.C. auf Kräutern, TI, Biasca, 3.7.1974, STRECKEISEN - auf Laserpitium halleri CRANTZ, TI, Piora, Fläche P, 1982, MUELLER - auf Chaerophyllum villarsi KOCH, TI, Piora Fläche N, 20.7.1982, P.C. - auf Geranium silvaticum L., II, Piora, 7.1982, P.C.- auf Epilobium angustifolium L., GR, Zuoz 7.1979, MUELLER - auf Epilobium fleischeri HOCHSTETTER, GR, S-Charl Tal, 21.9.1964, MUELLER - auf Cirsium heterophyllum (L.)HILL, GR, Val Tuors, 28.7.1949, MUELLER - auf Angelica silvestris L., GR, Zuoz, 15.7.1980, P.C. auf Dianthus silvestris WULFEN, GR, Zuoz, 15.7.1980, P.C. - auf Bartsia alpina L., GR, Bergün Val Plaz-Bi, 30.7.1949, MUELLER - auf Campanula cochlearifolia LAM, GR, Zuoz, 17.7.1949, P.C. - auf Sempervivum arachnoideum L;, GR, Zuoz, 17.7.1979, P.C. - auf Gallium verum L., GR, Zuoz 19.7.1979, P.C. - auf Silene nutans L., GR, S. Bernardino, P.C. - auf Biscutella levigata L. VS, Glesch, 31.7.1980, P.C. - auf Chaerophyllum hirsutum (L.) LINK, VS, Aletschwald, Riederfurka 14.6.1963, MUELLER - auf Erigeron alpinus L., VS, Aletschreservat, 24.7.1964 leg. MUELLER - auf Androsace chamaejasme WULFEN, BE, Grosse Scheidegg, 6.7.1982, P.C. - auf Aconitum compactum RCHB., TI, Marolta, Coimbra, 25.8.1980, P.C. - auf Phytheuma orbiculare L., TI, Nante, 22.7.1980, P.C. auf Chrysanthemum leucanthemum L., GL, Braunwald, 22.7.1948, MUELLER - auf Epilobium angustifolium L., GL, Fronalp, 5.6.1949, TYPUS von Pleospora epilobii MUELLER, MUELLER alle ZT

FRANCE: auf <u>Pedicularis cenisia</u> GAUDIN, Hautes Halpes, St. Veran, 25.8. 1954, KERN (ZT)-

Pyrenophora penicillus, no. 456 Herbier FUCKEL, ISOTYPUS, (FH) - Pleospora media, auf Echium vulgare L., 19.9.1875, NIESSL, ISOTYPUS (M)-Pleospora media auf Ballota, 1870, NIESSL, ISOTYPUS, (M)

b) Pleospora penicillus var. ambigua (BERL.& BRES.) comb.nov

BASIONYM: <u>Pyrenophora ambigua</u> BERL. & BRES. Ann.Soc.alp.trident.<u>14</u>:44.1899 Ascosporen mit 5 bis 7 Quersepten; 18-27(22,5) x 8-11 µm; Abb. 15a₂

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: Kt.Graubünden: auf <u>Aconitum</u> sp., Avers, 7.1885, WEGELIN, TYPUS von <u>Pl.media var.caudata</u> REHM - auf <u>Aster alpinus</u> L. Bergün, Raveis-ch, 9.8.1949, Bergün Val Tuors, 26.7.1949, MUELLER - auf <u>Achillea nana</u> L. Palpuognasee, 16.7.1953, MUELLER - auf <u>Solidago virga-aurea</u> L., Bernina 2200 m, 7.8.1905, SCHROETER - auf <u>Hieracium staticifolium</u> ALL., Schuls, 17.7.1948, MUELLER - auf <u>Thalictrum minus</u>, 15.7.1980, P.C.-auf <u>Astragalus alpinus</u> L., Albula Crap Alv, 16.7.1953, MUELLER - auf <u>Plantago alpina</u>, RABH.n.2857, <u>Pl.hispida</u>, WINTER, 1882 - auf <u>Hieracium sp.</u>, auf <u>Lactuca perennis</u> L., auf <u>Verbascum sp.</u>, auf <u>Carum carvi L.</u>, auf <u>Laserpitium latifolium L.</u>, auf <u>Medicago falcata L.</u>, auf <u>Rhaponticum scariosum LAM</u>, auf <u>Leontodon hispidus</u> L., auf <u>Euphrasia sp.</u>, auf <u>Hypochoeris uniflora</u> VILL., alle GR, alle (ZT)-

FRANCE: auf H<u>ugueninia tanacetifolia</u> (L.)RCHB., Hautes Alpes, St. Veran, 25.6.1954, KERN (ZT)

ITALIEN: auf Carlina acaulis L, Südtirol, Meran, 22.6.1953, MUELLER (ZT).

KULTUREN: Mehr als dreissig Kollektionen von <u>Pl. penicillus</u> wurden in Kultur gebracht. Einige Stämme davon sind in der Mykothek (ZT 9031-9038) aufbewahrt. Das luftige Myzel ist grau-weiss bis grünlich gefärbt und wächst rasch (10 cm in 2 Wochen). Einige Stämme sind steril, andere bilden das Teleomorph. Einige Stämme färben das Substrat dunkelrotbraun, bei anderen Stämmen bleibt das Substrat hingegen farblos. Solche Unterschiede treten bei beiden Varietäten auf.

Pleospora penicillus kennzeichnet sich durch die Beborstung des Ascomas, die relativ kleinen Ascosporen und deren Septierung. Er ist ein in den Alpen häufiger, polyphager und dementsprechend sehr variabler Pilz. Jede Kollektion ist dabei etwas verschieden, mit fliessenden Uebergänge in jedem Merkmal.

Das untersuchte Material umfasst überwiegend in den Alpen gesammelte Kollektionen. Die Synonymie ist deshalb unvollständig und betrachtet nur die Formen, die das Alpengebiet betreffen.

Beide vorgestellte Varietäten kommen auf grossen Kräutern in der montanen und subalpinen Stufe vor und werden oft nebeneinander gefunden. Da auch die Kulturen beider Pilze die gleiche Variabilität aufweisen, ist es nicht möglich, sie in zwei Arten zu trennen.

<u>Pleospora scrophulariae</u> unterscheidet sich von <u>Pl.penicillus</u> durch das Vorkommen (vor allem im Tiefland), die kahlen Ascomata und das <u>Alternaria-Anamorph</u>, während <u>Pl.helvetica</u> durch die stets 7-querseptierten Ascosporen verschieden ist.

5.1.B.2 Pleospora helvetica NIESSL, Verh.Naturf.Ver. in Brünn, 14:191.1876

SYNONYMA: <u>Pyrenophora pontresinensis</u> KIRSCHST., Ann. Mycol. <u>27</u>:110.1939

<u>Pleospora chrysospora</u> NIESSL in Litt. ad WINTER, Hedw. 9:173.1880

<u>Pyrenophora chrysospora</u>(NIESSL) SACC., Syll. Fung. 2:285.1883

Pleospora hispida NIESSL, Verh.Nat.Ver. in Brünn, 14:193.1876

Pyrenophora hispida (NIESSL)SACC. Syll.Fung. 2:284.1883

Pyrenophora helvetica (NIESSL)SACC.,Syll.Fung.2:283.1883

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: Pleospora helvetica, auf Artemisia spicata WULFEN, Wenediger, Stur, LECTOTYPUS(M) - Pl.hispida, Gnaphalium leontopodium (= Leont. alpinum) Siebenbürgen (M) - P.pontresinensis, Schweiz, GR Pontresina, TYPUS des Syn.(B) Zudem mehr als hundert Kollektionen, alle(ZT), aus den Schweizer, französischen, italienischen und oesterreichischen Alpen; eine Liste davon erübrigt sich; Der grösste Teil aller Kollektionen wurden auf Asteraceae gesammelt; die anderen umfassen fast alle grossen dicotylen, alpinen, einjährigen Kräuter, z.B. Gentiana, Primula, Aconitum, Astragalus, Trifolium, Umbelliferae, Arabis, Teucrium, Saxifraga, Plantago, Satureja, Plantago, Rumex, Cardamine usw. Die einzige auf Monokotyledonen gesammelte Kollektion ist auf Tofieldia calyculata (L.)WAHLENB.

ABBILDUNG: Abb.15b

Ascomata zahlreich, zerstreut auf den Stengeln, unter der Epidermis wachsend, behaart und beborstet, kugelig, 80-250 µm im Durchm. Ascomawand pseudoplectenchymatisch, aus 3-5 Schichten isodiametrischer oder länglicher Zellen bestehend.

Asci zahlreich, breit keulig bis breit zylindrisch, 70-125 x 17-28 μ m, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen ein- bis zweireihig, symmetrisch oder Oberteil etwas dicker, in der Mitte leicht eingeschnürt, ellipsoidisch, beidendig breit abgerundet bis leicht verjüngt, zuweilen mit zugespitzem Anhängsel, goldgelb bis hellbraun, glatt, mit 7 (8) Quersepten; Segmente 1-3mal längsseptiert; 23-35 (28) x 8,6-13 μ m.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9057-9070) wachsen durchschnittlich schnell (5-8 cm in zwei Wochen, 18^0). Das luftige Myzel ist grauweiss bis graugrün. Einige Stämme sind steril, die anderen bilden das Teleomorph. Kein Anamorph wurde festgestellt. Die Kulturen von <u>Pl.helvetica</u> lassen sich nicht von denjenigen von <u>Pl. penicillus</u> (5.1.B.1) unterscheiden.

<u>Pleospora helvetica</u> ist, zusammen mit <u>Pl.penicillus</u>, von der sie sich bloss durch etwas grössere und stets 7-querseptierten Ascosporen unterscheidet,

die häufigste alpine <u>Pleospora</u>. Sie ist polyphag und sie wurde schon mehrmals als Endophyt lebender Pflanzen nachgewiesen (WIDLER 1982, PETRINI, mündl. Mitt.); sie scheint aber doch spezialisiert: sie fruktifiziert überwiegend auf Stengeln einjähriger dicotyler Kräuter. Die vorliegende Artumfassung entspricht, morphologisch, derjenigen

5.1.B.3. Pleospora tragacanthae RABH., Hedwigia 16:118.1877

SYNONYM: Pyrenophora tragacanthae (RABH.)SACC., Syll.Fung.2:284.1883

ANAMORPH: fehlend

von WEHMEYER (1961).

UNTERSUCHTES MATERIAL: FRANCE: auf <u>Astragalus tragacantha</u> L., Mont Cenis, 7.1879, leg. BROOME, RABH. Fung.Eur. no.2229, ISOTYPUS (ZT) - auf <u>Oxytropis sp.</u>, Mont Cenis, 4.8.1981, P.C., Kultur ZT 9089 - auf <u>Oxytropis sp.</u>, Col de L'Iseran, 4.8.1981, P.C., Kultur ZT 9088 - auf <u>Oytropis halleri BUNGE</u>, Westalpen, Val Queyras, St. Veran, 12.6.1954, MUELLER - auf <u>Silene saxifraga</u> L., Val Queyras, Aiguilles, MUELLER - auf <u>Oxytropis saxatilis</u>, Durancetal, Villard, 23.8.1954, MUELLER - auf <u>Lotus corniculatus</u> L., Val Queyras, St. Veran, 25.8.1954, MUELLER - (alle ZT)

TIBET: Astragalus cicerifolius? ,Tibet occ., leg. I...?, det.PETRAK (ZT)-

ITALIEN: auf <u>Astragalus sempervirens</u> LAM., Piemonte, Sestrière, 23.7.1937, ZERNY - auf <u>Astragalus pseudotragacanthae</u> auct., Abruzzen, 5.7.1875, PORTA-auf Astragalus sp., Cisapass, Berceto, 23.5.1948, v.ARX - (alle ZT)

ARKTIS: auf <u>Astragalus alpinus</u> L. Long Island east shore, lat 54-50 N long. 79-40, 25.7.1949, BALDWIN (ZT)

SCHWEIZ: auf <u>Astragalus frigidus</u> (L.) GRAY A., GR, Furstenalp, REHM Asc. no.1566 - auf <u>Astragalus aristatus</u>* L'HER., VS, Findelen, Zermatt, 10.9. 1895, WEGELIN - auf <u>Astragalus aristatus</u>*L'HER, Findelen, 1944, v.ARX - auf <u>Astragalus sempervirens LAM</u>, VS, Simplon, Gondoschlucht, LEUCHTMANN - auf <u>Astragalus monspessulanum</u> L., VS, Lötschberg, Südrampe, 6.6.1981, LEUCHTMANN, Kultur ZT 9087 *Astragalus aristatus = Astr. sempervirens LAM.

ABBILDUNG: 15c

Ascomata zerstreut, unter der Epidermis wachsend, kugelig, dunkelbraun, am Scheitel mit langen, dickwandigen, glasigen, meist hyalinen Borsten besetzt, 150-220 µm im Durchm.

Asci nicht zahlreich, breit keulig, dickwandig, von wenigen Paraphysoiden umgeben, $100-145 \times 26-36 \ \mu m$.

Ascosporen zweireihig, leicht asymmetrisch (Oberteil kürzer und breiter abgerundet als Unterteil), braun, fein punktiert, von einer dicken Schleimhülle umgeben, mit 7(9) Quersepten; Segmente 2-3mal längsseptiert; 32-44 (38) x 15-18,5 μm .

KULTUREN: Die einzelspor-Stämme (ZT 9087-9089) sind homothallisch. Das Luftmyzel ist grau. Das Substrat färbt sich schwarz. Nach 2-3 Monaten in 2° Raum entstehen reife Ascomata.

Pl.tragacanthae ist ein auf Astragalus und Oxytropis (und andere Fabaceae?) spezialisierter Pilzkomplex. In den Westalpen scheint die Art häufig zu sein; sie zeichnet sich durch die hyalinen Borsten aus. In Südfrankreich wurden identische Formen auch auf anderen Wirten nachgewiesen. Eine Kollektion aus Tibet hat viel kleinere Ascosporen, stimmt sonst mit den anderen Kollektionen überein; eine andere Kollektion aus Long Island (Arktis) zeigt hellere Ascosporen (typisches konvergentes Merkmal für verschiedene Pleospora-Arten in diesem Gebiet). Mehrere Kollektionen aus der Ostschweiz (auf Oxytropis, Anthyllis, Hedysarum) haben schwarze Borsten und sind deshalb schwierig von Pl.helvetica zu trennen.

5.1.B.4 Pleospora anthyllidis AWD & NIESSL, Verh.Naturf. Ver. in Brünn, 14:190.1876

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Anthyllis vulneraria</u> s.lato: GR Zuoz, 18.7.1979, P.C., Kultur ZT 9098 - GR Schuls 2300 m, 17.7.1948, MUELLER - TI Ritomsee, 27.7.1980 P.C. - URI Klausenpass 10.8.1980, P.C. - BE Chasseral, 7.6.1981, Kultur ZT 9099, P.C. - GL Braunwald, 22.7.1948, MUELLER - alle ZT

FRANCE: -auf <u>Hedysarum sp.</u> Col du Galibier, 3.8.1981, P.C. Kultur ZT 9096 - auf <u>Anthyllis montana</u> L., Val Queyras, Chateaux, 13.6.1954, MUELLER

ABBILDUNG: Abb. 15d

Ascomata zerstreut, unter der Epidermis wachsend, herausragend, kugelig bis keilförmig, mit Myzelhaaren oder steifen Borsten besetzt, 350-550 μ m im Durchm. Ascomawand pseudoplectenchymatisch, 50-80 μ m dick.

Asci keulig, dickwandig, 100-140 x 21-30 μm, von zahlreichen, die Mündung

erreichenden Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen asymmetrisch, obere Hälfte etwas dicker, untere Hälfte schmäler und deutlich länger, goldgelb, glatt, von einer Schleimhülle umgeben, mit 13-15 Quersepten; Segmente 3-4mal längsseptiert, 32-46 (40) x 13,5-19 μ m

KULTUREN: Die einzelspor~Stämme (ZT 9096-9100) sind homothallisch. Nach 2-3 Monaten entstehen auf dem luftigen, dunkelgrauen Myzel reife Ascomata.

Auf <u>Anthyllis spp</u>. findet man sehr häufig diese Art. Der grosse Fruchtkörper mit einer dicken (<u>Pl.herbarum</u>-ähnlich) Wand stellt in dieser Sektion eine Ausnahme dar.

5.1.B.5. Pleospora polyphragmia SACC., Michelia 1:120.1878

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: FRANCE: auf <u>Oxytropis campestris</u> (L.)DC, Colde L'Iseran, 2770 m, 4.8.1981, P.C., Kultur ZT 9103, NEOTYPUS (ZT)-SCHWEIZ: auf <u>Oxytropis campestris</u> (L.)DC, TI, Lukmanier, 19.6.1981, P.C.-auf Tofieldia calyculata (L.)WAHLENB., TI, Cadagno, Val Piora, 23.7.1980

P.C., Kultur ZT 9101 - auf Androsace chamaejasme WULFEN, URI, Klausenpass, 10.8.1980, P.C., Kultur ZT 9102 (alle ZT).

ABBILDUNG: Abb.15e

Ascomata zerstreut oder in kleinen Gruppen gehäuft, unter der Epidermis wachsend, kugelig, schwarz, mit langen, schwarzen Borsten besetzt, 150-250 μ m im Durchm; Ascomawand 20-40 μ m <u>dünn</u>, aus 2-3 Zellschichten bestehend. Asci wenige bis zahlreich, breit keulig, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, 100-180 x 25-34 μ m.

Ascosporen 37-60 (46) x 12,5-19 (15) μ m, Grösse sehr variabel, zweireihig, symmetrisch, breit spindelförmig bis ellipsoidisch,in der Mitte deutlich eingeschnürt, hellbraun bis braun, mit (7)11-17 Quersepten; Segmente 2-4mal längsseptiert; Zellwand dick, punktiert, von einer Schleimhülle umgeben.

KULTUREN: Die einzelspor-Stämme (ZT 9101-9103) sind homothallisch. Das Luftmyzel ist dunkelgrau und wächst relativ schnell ($2~\rm cm$ /Woche/ $18^{\rm O}$). Reife Ascomata entstehen nach einem Monat.

Diese Kollektionen entsprechen genau der Beschreibung von SACCARDO (1878) und BERLESE (1888). Da kein Typusmaterial mehr vorhanden ist, wird hier ein NEOTYPUS angegeben.

Wegen der Septierung der Sporen ist diese Art <u>Pleosp.anthyllidis</u> ähnlich (vgl. WEHMEYER,1961 S.371). Die Sporenform und der Fruchtkörperbau sind aber eindeutig verschieden.

5.1.B.6 Pleospora leptosphaerulinoides sp.nov.

DIAGNOSIS: Pl. leptosphaerulinoides sp. nov: ascomatibus 50-150 μ m diam., ad basim atro mycelio, ad apicem setis munitis. ascis raris, crassis, clavatis, 70-140 x 25-30 μ m. ascosporis asymmetricis, parte superiori crassiori, brunneis, transverse 7-septatis, loculis septis 2-3 longitudinalibus divisis, 30-38 x 14,5-18 μ m. Fig.15f. Species Leptosphaerulinae McALP. affinis. Habitat ad folias exsiccatas Potentillae atque rare ad folias exsiccatas plantarum coeterarum alpinarum. TYPUS: ad Potentillae caulescentis, Helvetia, Vallesia, Lötschberg, 26.5.1982, LEUCHTMANN (ZT).

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Potentilla crantzii</u> (CRANTZ)BECK, GR, Bergün, Val Plaz-Bi, 30.7.1949 - auf <u>Potentilla caulescens</u> L., GR, Strasse nach Preda, 5.8.1949, MUELLER -auf <u>Potentilla grandiflora</u> L. GR, Bergün Raveis-ch, 9.8.1949, MUELLER - auf <u>Potentilla caulescens</u> L. VS, Lötschberg, Südrampe, Kultur ZT 9084, LEUCHTMANN, TYPUS (ZT)-auf <u>Potentilla caulescens</u>, GR, Zügenschlucht, Wiesen 4.9.1982, P.C.-auf <u>Potentilla crantzii</u>, TI, Lucomagno, 13.6.1982, P.C., Kultur ZT 9085 - auf <u>Achillea millefolium</u> L., alte Blätter, TI, Lucomagno, 13.6.1982, P.C., Kultur ZT 9086 - alle ZT.

Myzel dunkelbraun, sich auf der Blattspreite verbreitend; Ascoma eingesenkt, kugelig bis birnenförmig, am Scheitel mit kurzen hyalinen bis langen, dunkelbraunen Borsten versehen, 50-150 μ m im Durchmesser. Ascomawand dünn, aus 1-3 Zellschichten bestehend.

Asci nicht zahlreich, breit keulig, von spärlichen Paraphysoiden umgeben, $70\text{-}140~\text{x}25\text{-}30~\text{\mu}\text{m}$.

Ascosporen zweireihig, leicht asymmetrisch, obere Hälfte dicker und breit abgerundet als die untere, in der Mitte deutlich eingeschnürt, braun bis kastanienbraun, glatt, von einer Schleimhülle umgeben, mit 7 Quersepten; Segmente 2-3mal längsseptiert; 30-38 (33,2) x 14,5-18 μ m.

ABBILDUNG : Abb.15.f

KULTUREN: Die Einzelspor-Stämme (ZT 9084-9086) sind homothallisch. Das graue, luftige Myzel wird, ins Substrat eindringend (Malzagar), schwarz, dickwandig und kompakt. Das Wachstum ist durchschnittlich (1-2 cm/Woche). Nach einem Monat entstehen zahlreiche, zerstreute (aus einzelnen Myzelzellen), reife Ascomata.

Habitat und Habitus dieses Pilzes deuten auf <u>Leptosphaerulina</u> hin.

Da die Ascosporen eine ähnliche Septierung wie <u>Pl.helvetica</u> und die Kulturen Verhaltensweise von beiden <u>Leptosphaerulina</u> und <u>Pl.helvetica</u> zeigen, betrachte ich vorderhand diese Art als <u>Pleospora</u>.

Die einzige nicht auf <u>Potentilla</u> (aber immerhin auf alten Blättern) gefundene Kollektion stimmt morphologisch und in Kultur mit den anderen überein.

5.1.B.7. Pleospora primulae sp. nov.

DIAGNOSIS: Pl. primulae sp. nov.: Species Pl. comatae et Pl.leontopodii intermediata; ascomatibus 150-200 μm diam.; ascis raris, clavatis, 120-145 x 25-35 μm ; ascosporis ovalis, fulvo-brunneis, transverse 7-septatis loculi septis 3 longitudinalibus divisis, 27-43 x 12-22 μm . Fig 15h. Habitat in foliis specierum Primularum ad rupes crescentium. TYPUS: ad Primulae auriculae, Rhaetia, Samnaun, Pischa, 16.8.1951, MUELLER (ZT)

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: -auf <u>Primula auricula</u> L. GR, Samnaun, Pischa, 16.8.1951 MUELLER, TYPUS (ZT); GR, Transeralp, 4.6.1946, MUELLER -auf <u>Primula hirsuta ALL</u>. GR, Albulapass, Crap Alv, an der Strasse, 16.7. 1953, MUELLER; GR, Corviglia, St, Moritz, 17.7.1953, MUELLER - auf <u>Primula latifolia</u> LAP, GR, Bergüner Furka, 31.7.1949, MUELLER - auf <u>Primula latifolia</u> LAPEYR., GR, Bernina, 2400 m, 9.6.1905, BRAUN - alle ZT -

FRANCE: auf <u>Primula viscosa</u> ALL., Alpes maritimes, Tende, Mont Bertrand, 25.6.1955, MUELLER -idem, Hautes Alpes, Val Queyras, Achalp, 28.6.1958, MUELLER - auf <u>Primula marginata</u> CURTIS, Val Queyras, Aiguilles La Camargue, 10.6.1954, MUELLER - auf <u>Primula sp.</u>, Mercantour, Valmasque, 11.8.1953, MUELLER - alle ZT -

ABBILDUNG: Abb. 15h

Ascomata zerstreut, in der Blattspreite eingesenkt, kugelig, mit wenigen steifen Borsten versehen, 150-220 μ m im Durchm. Ascomawand pseudoplect. aus 2-3 Zellschichten bestehend.

Asci wenige, keulig , 120-145 x 25-35 μm , von spärlichen Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen symmetrisch, oval dunkel rotbraun, dickwandig, glatt bis stark punktiert, von einer Schleimhülle umgeben, mit 7 Quersepten; Segmente (1)-3mal längsseptiert, in der Grösse variabel, 27-43 (36,9) x 12-22 (17) μ m.

KULTUREN: keine

Diese Art steht <u>Pl. comata</u> nahe. Da sie aber auf alpinen, felsbewohnenden, <u>Primula</u>-Arten immer zu finden und morphologisch konstant ist (Sporengestalt, Sporenfarbe) betrachte ich sie als eigene Art.

5.1.B.8. Pleospora comata AWD. & NIESSL, Verh. Naturf. Ver. in Brünn, 10:180.1871

SYNONYM: Pyrenophora comata (AWD.& NIESSL) SACC, Syll.Fung. 2:286.1883

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: TSCHECHOSLOWAKEI: RABH. Fung. eur. no.1544, auf Pulsatilla vulgaris (L.) MILLER, prope Brünn, NIESSL (ZT) - auf Pulsatilla vulgaris, Brünn in Stenberg, 9.1923, Ex. Herb.PETRAK (ZT)-

DEUTSCHLAND: SYDOW Myk. germ. no.685, auf <u>Pulsatilla vulgaris</u>, Siegelbach bei Arnstadt, DIEDICKE (ZT)-

SCHWEIZ: auf <u>Anemone pulsatilla</u> L. ZH, Lufingen 5.4.1925, SULGER-BUEL - auf <u>Anemone vernalis</u> (L.)MILLER, GR, Bever, 18.8.1948, MUELLER - auf <u>Anemone halleri</u> ALL., VS, Zermatt, 9.1896, WEGELIN- auf <u>Pulsatilla vulgaris</u>, ZH, Zollikon, Garten, 26.3.1983, MUELLER - alle ZT.

ABBILDUNG: Abb. 15g

Ascomata zerstreut,im Blättern und Stengeln von <u>Pulsatilla vulgaris s.lato</u> eingesenkt, kugelig, mit langen, schwarzen Borsten versehen, 80-200 μ m im Durchmesser.

Asci nicht zahlreich, breit keulig, von spärlichen Paraphysoiden umgeben, 70-130 x 27-45! um.

Ascosporen oval, symmetrisch bis ellipsoidisch mit etwas dickerem Oberteil,

mit Rissen versehen, von einer auffälligen Schleimhülle umgeben, mit 7-8 Quersepten (gelegentlich-11); Segmente 3-4mal längsseptiert, 26-43 x 12-19 μ m.

KULTUREN: aus Einzelsporkulturen entstand das Teleomorph.

Diese Art kommt auf Pulsatilla-Arten vor.

5.1.B.9 Pleospora glacialis NIESSL in Litt. ad REHM, Hedwigia 24:236.1885

SYNONYM: <u>Pyrenophora glacialis</u> (NIESSL) BERL. & VOGL., Syll. Fung. Add. 176: 1886

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Cerastium latifolium</u> L., GR Samnaun, 11.7.1982, Kultur ZT 9155, LEUCHTMANN - auf <u>Cerastium latifolium</u> GR, Bergün, Val Tuors, 31.7.1949, MUELLER - auf <u>Cerastium latifolium</u> Albula, 29.7.1981, MUELLER, Kultur ZT 9154 - auf <u>Cerastium latifolium</u>, GR, Val del Sass, 28.7.1931, BLUMER - auf <u>Cerastium uniflorum</u> CLAIRV, GR, Sertigpass 29.8.1982, MUELLER - auf <u>Cerastium uniflorum</u>, GR Albulapass 17.7.1955, MUELLER - alle ZT -

ABBILDUNG: Abb. 15j

Ascomata einzeln auf Blättern eingesenkt, kugelig bis birnenförmig, meistens nur am Scheitel mit langen, dunkelbraunen Borsten besetzt, dünnwandig, dunkelbraun, $140-220~\mu m$ im Durchm.

Asci nicht zahlreich, keulig, von spärlichen Paraphysoiden umgeben, $75-110 \times 23-34 \, \mu m$.

Ascosporen zweireihig, symmetrisch, oval, in der Mitte leicht eingeschnürt, hellbraun, dünnwandig, in reifem Zustand leicht bis deutlich punktiert, mit 7 Quersepten; Segmente zumeist 3mal längsseptiert; $30-38~(34,2)~x~15,5-19~(17)~\mu m$.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9154-9155) bilden ein weissgraues Luftmyzel. Nach einem Monat entsteht das Teleomorph.

Dieser Pilz ist auf <u>Cerastium latifolium s.lato</u> spezialisiert. WEHMEYER (1961) betrachtet P.glacialis als Synonym von Pl.tragacanthae. 5.1.B.10. Pleospora leontopodii (CRUCHET) MUELLER, Sydowia 5:285.1951

BASIONYM: <u>Pleospora helvetica var. leontopodii</u> CRUCHET, Bull.Soc.Sc.Nat. Vaud. 1904

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf Leontopodium alpinum CASS., Pentes herbeuses du Furggen et du Betthlihorn (Binn), 29.7.1903, CRUCHET, TYPUS (LAU) - GR, Cresta 28.7.1905, ... - GR, Bergün, Tuors, 27.7.1949, MUELLER - GR, Albula Passhöhe, auf Felsen, 3.9.1982, P.C. - GR, Scalettapass 5.7.1949, MUELLER - auf Aster alpinus L., GR Zuoz Chastlasch, 17.8.1980, Kultur 14.4.a, P.C. - GR, Bergün Val Plaz-Bi, 7.8.1949, MUELLER - GR, Corviglia St. Moritz, 17.7.1953, MUELLER - GR, Zuoz San Batrumieu, 20.7.1979, P.C., Kultur 14.2.b; GR, Ftan, 17.7.1949, MUELLER - auf Erigeron uniflorum L., TI, Sasso della Boggia, Airolo, 22.7.1980. P.C., Kultur ZT 9156 - auf Leontodon incanus (L.) SCHAUCH, GR, Filisur, LEUCHTMANN, Kultur 126.1 - auf Sempervivum montanum L., GR, Gredigs Aelpli, Arosa, 1947, MUELLER - auf Silene nutans L. GR, Münstertal, Hu, 16.7.1948, MUELLER - alle ZT -

FRANCE: -auf <u>Aster alpinus</u> L., Val Queyras, St. Veran, 25.8.1954 MUELLER ARKTIS: auf <u>Arnica alpina</u>, Groenland, Süss Land, Fulachtal, Dickson Fjord, 70° 26 N, 15.7.1950 WEGMANN - auf <u>Campanula uniflora</u>, Canada, Clyde Gebiet, Eglinton, Fjord, Nordseite 21.8.1950, RÖTHLISBERGER (ZT) - auf <u>Erigeron eriocephalus</u>, Clyde Gebiet, Eglinton, Fjord, Clyde River 15.7.1950, RÖTHLISBERGER (ZT)-

SUDTIROL: - auf Aster alpinus L. Seiseralm, 25.6.1953, MUELLER (ZT).

ABBILDUNG: Abb. 15k

Ascomata meist auf der Blattepidermis, sitzend oder leicht eingesenkt, kugelig oder birnenförmig, am Scheitel mit steifen, dunkelbraunen Borsten besetzt, 80-180 µm im Durchm.

Asci wenige bis viele, breit keulig, von Paraphysoiden umgeben, 75-110 \times 21-33 μ m.

Ascosporen zweireihig, symmetrisch oval, dunkelrotbraun, mit 7 Quersepten; Segmente 2-3mal längsseptiert, 21-41 x 11-21 (typische Form auf <u>Asteraceae</u> in den Alpen 21-29 x 11-15 μ m). Zellwand dick, leicht punktiert.

KULTUREN: Die einzelspor-Stämme (ZT 9156) sind homothallisch. Das graue, luftige Myzel wächst durchschnittlich schnell. Das Teleomorph entsteht nach 1-3 Monaten. Auch in Kultur haben die Ascosporen die typische ovale Form.

Ich betrachte <u>Pl.leontopodii</u> als Sammelart für alle auf Blättern lebenden <u>Pleospora-Arten mit ovalen 7-querseptierten Ascosporen. Die typische Form</u>

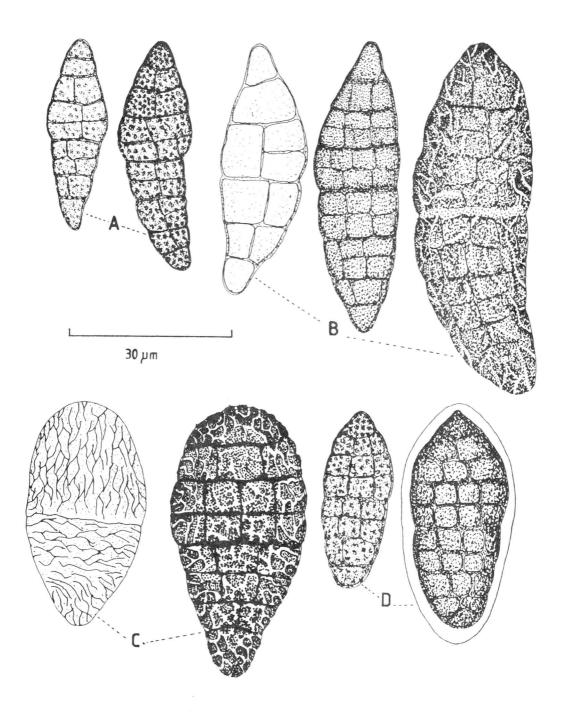


Abb.16: ASCOSPOREN von: (A) <u>Pleospora paronychiae</u>; (B) <u>Pleospora phaeospora</u>; (C) <u>Pleospora androsaces</u>; (D) <u>Pleospora brachyspora</u> (extreme Formen).

kommt auf <u>Leontopodium alpinum CASS</u>, <u>Aster alpinus</u> L. und andere <u>Asteraceae</u> in den Alpen vor. Dazu stelle ich vereinzelte Kollektionen mit dem selben Sporentyp, darunter einige arktische Kollektionen, die meist grössere Ascosporen haben.

5.1.B.11. Pleospora paronychiae CKE, Grevillea 12:38.1883

SYNONYMA: <u>Pyrenophora hungarica</u> MOESZ., Not. Közlem <u>14</u>:148.1915 Pleospora hungarica (MOESZ) WEHM., <u>Pleospora Monographie</u> 1961:72

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: UNGARN, auf <u>Paronychia cephalotes</u>,, 20.5.1929, ZERNY (ZT)

FRANCE: auf <u>Paronychia capitata</u>, Alpes maritimes, Tende, 15.8.1953, MUELLER u. REICHLE - auf <u>Paronychia</u> sp., Hautes alpes, Briançonnais, Argentière, 22.6.1958, MUELLER - auf <u>Paronychia</u> sp., Durancetal, 19.6.1958, MUELLER - alle ZT -

ABBILDUNG: 16a; WEHMEYER (1961 Plate XIII, Fig.149, TYPUS von P.hungarica)

Ascomata zerstreut, auf Blättern oder Stengeln eingesenkt, kahl bis beborstet, kugelig, 150-250 μ m im Durchm., mit einer kurzen, papillenförmigen Mündung versehen.

Asci breit keulig, von Paraphysoiden umgeben, 70-110 x 17-23 μ m. Ascosporen zweireihig, breit spindelförmig, in der Mitte deutlich eingeschnürt, obere Hälfte etwas dicker als die untere, untere Hälfte allmählich verschmälert; mit 7-10 Quersepten; Segmente 1-2mal längsseptiert, Endzellen meist ungeteilt; Zellwand dick, stark punktiert, dunkelbraun bis schwarz und undurchsichtig; 30-44,5 (36,6) x 9,7-14 (11,5) μ m.

KULTUREN: keine

P1. paronychiae ist eine auf <u>Paronychia</u> spp. spezialisierte Art. WEHMEYER (1961) stellte sie als Synonym von <u>P1. androsaces</u>; diese kommt aber ausschliesslich auf <u>Silene acaulis</u> vor und unterscheidet sich durch viel breitere, ovale Ascusporen (vgl. Abb.16a/16c). Die ebenfalls auf <u>Paronychia</u> vorkommende <u>P.hungarica</u> ist derselbe Pilz.

5.1.B.12. Pleospora phaeospora (DUBY) CES. & DE NOT., Comm.Soc.Critt. It. 1:218.1863

SYNONYMA: <u>Sphaeria phaeospora</u> DUBY, RABH.Herb.myc. II no. 1934

<u>Pyrenophora phaeospora</u> (DUBY) SACC., Syll.Fung. 2:281.1883

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: - FRANCE: auf <u>Sempervivum</u>, Montis cenisii, <u>Sphaeria phaeospora</u>, Rabh. Herb. myc. II, no.1934 ISOTYPUS (FH) - auf <u>Rumex</u> sp., Mont Cenis, Passhöhe, 4.8.1981, P.C. (ZT) -

ITALIA: auf <u>Luzula lutea</u> (ALL.) DC, Aostatal, Cogne, 2.7.1965, MUELLER (ZT) SCHWEIZ: auf <u>Ranunculus pyrenaeus</u> L. GR, St. Moritz Corviglia, WEHMEYER, MUELLER - auf <u>Plantago alpina</u> L., GR, Ducantal, 29.8.1982, P.C. - auf <u>Poa alpina</u> L., GR, Filisur Muchetta, 7.7.1981, P.C., Kultur ZT 9111 - auf <u>Ranunculus thora</u> L. GR, Ducantal Davos, 30.7.1968, MUELLER - auf <u>Galium pumilum</u> MURRAY, VS, Aletschreservat, 30.7.1964, MUELLER - auf <u>Ranunculus pyrenaeus</u> L., VS, Zermatt, Riffelalp, KOCH - auf <u>Ranunculus montanus VILL.</u>, VS, Fiornay, 19.7.1948, KERN - alle ZT -

ABBILDUNG: 16b; WEHMEYER (1961, Plate XIX, Fig. 198)

Ascomata zerstreut, auf Stengeln und Blättern unter der Epidermis eingesenkt, kugelig, schwarz, mit langen Borsten versehen, $150-350~\mu m$ im Durchm.

Asci 130-270 x 35-65 μ m, wenige, breit keulenförmig, von Paraphysoiden umgeben, mit einem auffallenden Apikalring versehen.

Ascosporen zweireihig, ellipsoidisch bis spindelförmig, leicht gekrümmt, in der Mitte deutlich eingeschnürt, beidendig breit abgerundet bis verjüngt, mit 10-16 Quersepten; Segmente 2-4mal längsseptiert; Zellwand dick, rotbraun bis schwarz, stark punktiert oder mit Rissen versehen, von einer Schleimhülle umgeben; $43-70 \times 15-24 \mu m$.

Die untersuchten Kollektionen sind sehr verschieden. Die Variabilität der Sporenform und der Farbe ist sehr gross; jede Kollektion weicht etwas von den anderen ab. Dies gilt auch auf <u>Ranunculus</u> spp., den häufigsten Wirten.

Zwei Kollektionen (auf <u>Poa</u>, Kultur ZT 9111, und <u>Luzula</u>) sind identisch und zeigen grosse Aehnlichkeiten mit <u>Pleospora pluriseptata</u> WEHM.(1961,Seite 106). In Kultur jedoch sind die Ascosporen genau so variabel in ihrer Form wie <u>Pl.phaeospora</u>.

5.1.B.13. Pleospora androsaces FUCKEL, Symb.myc. Nachtr. 319.1875

SYNONYMA: <u>Pleospora fuckeliana</u> NIESSL, Verh.Naturf.Ver.in Brünn 14:194.1876 Pyrenophora androsaces (FUCK.) SACC., Syll.Fung. 2:284.1883

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: auf <u>Silene acaulis</u> (L)JACQ, SCHWEIZ, GR, Zügenschlucht bei Wiesen, 28.8.1980, Kultur ZT 9110, leg. P.C. - zahlreiche andere Kollektionen - alle ZT - alle auf <u>Silene acaulis</u>.

Ascomata im Stengeln und Blättern eingesenkt, kugelig, 250-350 μm im Durchm., mit einer kurz papillenförmigen Mündung versehen, am Scheitel mit zahlreichen . starren Borsten besetzt.

Asci keulig bis sackförmig, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, $120-190 \times 33-40 \ \mu m$.

Ascosporen zweireihig, asymmetrisch, verkehrt eiförmig, obere Hälfte breit abgerundet, untere Hälfte keilförmig, dunkelbraun bis schwarz, dickwandig, im reifen Zustand undurchsichtig, stark rissig, mit 7(8) Quersepten; Segmente 2-4mal längsseptiert, 43-58 (51) x 18,5-27 (22,5) μ m.

ABBILDUNG: Abb. 16c

KULTUREN: Die einzelspor-Stämme sind homothallisch. Nach wenigen Wochen entstehen sklerotienartige Ascomata. Nach 1-3 Monaten werden die Ascosporen reif; sie stimmen mit dem in der Natur gesammelten Pilz überein. Das Teleomorph dieses Pilzes in Kultur wurde schon von WEBSTER und LUCAS(1959) erhalten.

Diese durch die Sporenform und Sporengrösse gekennzeichnete Art ist auf Silene acaulis spezialisiert (vgl. auch WEBSTER und LUCAS, 1959).

5.1.B.14. Pleospora brachyspora (NIESSL) PETRAK, Ann. Naturh. Museum Wien, 50:445.1939

SYNUNYMA: <u>Pleospora phaeospora var. brachyspora</u> NIESSL, Verh. Naturf. Ver. in Brünn 14:195.1876

Pyrenophora brachyspora (NIESSL) BERL., Nuov.Giorn.Bot. It. 20:232.1888

Pleospora dianthi (NOT.) BERL. Icon. Fung. 2:42.1900

<u>Pleospora notarisii</u> (SACC.) PETRAK, Ann. Naturh.Mus. Wien, 50:457.1939

Pyrenophora notarisii SACC., Syll. Fung. 2:285.1883

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Dianthus silvestris</u> WULFEN: GR, Bergün, 14.7.1954, MUELLER - GR, Zuoz San Batriumieu, 15.7.1980, P.C., Kultur ZT 9113 - GR, Zuoz, 19.7.1979, P.C., Kultur ZT 9112 - auf <u>Dianthus superbus</u> L., GR, Val Tuors, Bergün, 30.7.1949, MUELLER - auf <u>Minuartia verna</u> (L.) HIERN., GR, Zuoz Chastlasch, 15.7.1980, P.C. - GR, Tschitta, 21.8.1902, GRIESCH - VS, Aletschreservat, 31.7.1964, MUELLER - GR, Stampa, Bergell, 12.7.1951, KOCH - auf <u>Minuartia laricifolia</u> (L.) SCHINZ und THELLUNG, VS, Saas Fee , 26.8.1939, BLUMER - <u>Minuartia hybrida</u> (VILL.) SCHISCHKIN, TI, Lucomagno, Passhöhe, P.C., Kultur ZT 9115 - auf <u>Dianthus carthusianorum</u> L., TI, Motto Bartola, 21.7.1980, P.C., Kultur ZT 9114 - auf <u>Cerastium arvense</u> L., TI, Airolo-Nante, 14.9.1904, VOLKART - auf <u>Cerastium sp.</u>, URI, Urnerboden, 14.6.1981, P.C. - auf <u>Sagina linnaei</u> PRESL, VS, Aletschreservat, 20.7.1973, MUELLER - auf <u>Minuartia recurva</u> (ALL.) SCHINZ und THELLUNG, GR, Fuorcla Crap Alv, Albula, 30.7.1981, P.C., Kultur ZT 9116 -

FRANCE: auf <u>Minuartia rupestris</u> (SCOP.) SCHINZ und THELLUNG, Alpes Maritimes, Tende, 15.8.1953, MUELLER - auf <u>Dianthus sp.</u>, Col du Galibier, 2500 m. Hautes Alpes, 3.8.1981, P.C. Kultur ZT 9117 -

ITALIA: auf <u>Minuartia laricifolia</u> (L.) SCHINZ und THELLUNG, Aostatal, Cogne, 30.6.1965, MUELLER-

OESTERREICH: auf <u>Minuartia laricifolia</u>, Tirol, Pfossental, 15.8.1906, VETTER -

IRAN: auf <u>Minuartia</u> sp., prov. Mazanderan, 2400 m, 9.6.1937, RECHINGER - auf <u>Acanthophyllum</u>, Iran, Montis Elburs, 29.6.1937, RECHINGER - alle ZT.

ABBILDUNG: 16d

Ascomata auf Stengeln und Blättern eingesenkt, kugelig, beborstet, 150-250 μm im Durchm., Ascomawand pseudoplechtenchymatisch.

Asci nicht zahlreich, keulig, von Paraphysoiden umgeben, $80-120 \times 23-35 \text{ um}$.

Ascosporen zweireihig, symmetrisch, ellipsoidisch, in der Mitte leicht eingeschnürt, beidendig meist abgerundet, dunkelbraun, stark punktiert bis rissig, meist von einer breiten Schleimhülle umgeben; mit 7-9 Quersepten; Segmente 2-3mal längsseptiert; 25-45 x 13-18 μ m.

KULTUREN: Die einzelspor-Stämme (ZT 9113-9117) sind homothallisch. Zahlreiche, reife Ascomata entstehen nach 1-2 Monaten auf dunkelgrauem, durchschnittlich wachsenden Luftmyzel.

Pleospora brachyspora kommt auf in den Bergen vorkommenden <u>Caryophyllaceae</u>. Auf <u>Dianthus spp.</u> ist die Ascosporengrösse mehrerer Kollektionen recht stabil (36-45 µm lang). Diese Kollektionen entsprechen <u>Pl. notarisii</u> (=<u>Pl.dianthi</u>). Auf anderen <u>Caryophyllaceae</u> ist aber der Pilz dermassen variabel, dass die Form auf <u>Dianthus</u> durch fliessende Uebergänge vereint ist. <u>Pl.androsaces</u> und <u>Pl.paronychiae</u> (5.1.B.13 bzw. 5.1.B.11) lassen sich hingegen morphologisch gut abtrennen. Sie gehören aber alle zum <u>Pleospora brachyspora-Komplex</u>.

5.1.C SEKTION III

Die Kenntnisse über <u>Pleospora-Arten</u> aus den asiatischen Gebirgen, sind lückenhaft. Der wichtigste Beitrag darüber ist noch heute die kritische Bearbeitung PETRAKs (1939,1942) des von RECHINGER in Iran gesammelten botanischen Materials und der Pilzkollektionen, die auf botanischem Material aus diesem Gebiet im Naturhistorischen Museum Wien aufgefunden wurden.

Ein Teil dieses Materials (Doubletten) ist im Zürcher Kryptogamenherbar (ZT) aufbewahrt und ist Gegenstand dieser Bearbeitung.

Neben Arten wie <u>Pl.graminearum</u>, <u>Pl.discors</u>, <u>Pl.brachyspora</u> u.a., die in den Alpen ebenfalls vorkommen, zeichnen sich zwei voneinander gut unterscheidbare, nur aus dem südlichen und östlichen Mittelmeergebiet bekannte <u>Pleospora-Arten</u>, durch eine Reihe gemeinsamen Merkmale aus: die Behaarung des Ascomas, die dunklen, dickwandigen Zellen der Ascomawand (Ascoma stark sklerotisiert), die breit keulenförmigen Asci, die Form und die satt dunkelrotbraune Farbe der Ascosporen.

Bereits PETRAK, erkannte abweichende Merkmale, die diese Pilze von denen der Alpen unterscheiden. Trotzdem stehen <u>Pl.rudis</u> und <u>Pl.chlamydospora</u> den alpinen Arten (Sektion II) und noch deutlicher (vgl. WEHMEYER 1963) den nordamerikanischen Pilzen (Sektion IV)nahe. Sie könnten aber zu einer eigenen, geographisch bedingten Sippe gehören, weshalb sie hier in eine separate Sektion gestellt werden.

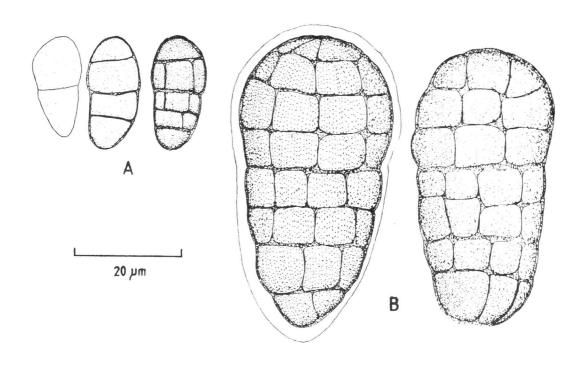


Abb.17 : ASCOSPOREN von : (A) <u>Pleospora rudis</u> ; (B) <u>Pleospora</u> chlamydospora .

5.1.C.1 Pleospora rudis BERLESE, Nuov. Giorn.Bot.Ital. 20:45.1888

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: $\underline{\text{Pl.rudis}}$, Cirenaica in $\underline{\text{Astragalo armato}}$, 1919 Sacc. Herb. 2753, mit Diagnosis vom Typusmaterial (PAD). Vereinzelte Ascomata findet man häufig auch in den Kollektionen von $\underline{\text{Pl. chlamydo-spora}}$ (5.1.C.2).

ABBILDUNG: 17a

Ascomata spärlich, zerstreut, eingesenkt, kugelig oder scheibenförmig abgeplattet, kahl, 150-250 μm im Durchm., an der Basis mit sich radiär verteilenden Myzelhaaren versehen. Ascomawand pseudoplectenchymatisch 20-30 μm , aus dickwandigen polyedrischen Zellen bestehend.

Asci keulig, nicht zahlreich, von Paraphysoiden umgeben, 70-90 x 16-21 μ m. Ascosporen zweireihig, leicht asymmetrisch, Oberteil dicker und kürzer Unterteil schmäler und länger, beidendig abgerundet,leicht gekrümmt, in der Mitte eingeschnürt, dunkelrotbraun, ohne Schleimhülle, mit 4 Quersepten (zwei im Unterteil); Segmente 1-2mal längsseptiert; 20-27 (24,9) x 10-11,4 (10,8) μ m.

WEHMEYER (1961) stellt diese Art, der 4 Quersepten wegen, nahe zu Pleospora pyrenaica (vgl. diese Art).

5.1.C.2 Pleospora chlamydospora SACC., Michelia 2:139.1880

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: auf Astragalus cruentiflorus, SYRIEN/LIBANON, Hermon-Gipfel, 6.7.1855, KOTSCHY - auf Astragalus pinetorum, NORD LIBANON, 6.1931, ZORNY - auf Astragalus wiesnieri, IRAN, Kuh Abbasali, 4.9.1885, STAPF - auf Astragalus florentulus, IRAN, Berg von Isphahan, 3200 m,8.1957 VIENNOT-BURGIN-Astragalus angustifolius, Cilicien, Bulgar Dagh, Berg Gysil Deppe, 1853, KOTSCHY - auf Salvia sheseli, IRAN, 19.6.1885, STAPF - auf Onobrychis cornuta, IRAN, 19.6.1885, STAPF - auf Convolvulus sp., IRAN, 30.6.1885, STAPF - auf Ferulago trifida, IRAN, 8.1904 ... - auf Thymus balansar, IRAN, 16.7.1885, STAPF - auf Matthiola, Monte Elburs, centr. Kandawan, 2700-3000 m, 26.5.1937, RECHINGER - auf Linum mucronatum? IRAN, Schiraz-Kazerun, 4.1936, GAUDA - alle ZT - auf Astragalus johannii et Astragalus piptocephali, in Persia australis, HAUSKNECHT, TYPUS (PAD).

ABBILDUNG: 176

Ascomata zerstreut, eingesenkt, kugelig, schwarz, kahl oder mit stark sklerotisierten Haaren, 150-250 μ m im Durchm. Ascomawand 20-40 μ m dünn, aus 2-3 Schichten grosser, polyedrischer, dickwandiger Zellen bestehend. Asci 120-140 x 40-60! μ m, wenige, breit keulenförmig, von Geweberesten umgeben.

Ascosporen zweireihig, meist asymmetrisch, ellipsoidisch bis oval, mit einer deutlich dickeren und breiter abgerundeten oberen Hälfte, in der Mitte eingeschnürt, dunkelrotbraun, von einer Schleimhülle umgeben, glatt oder im alten Zustand mit feinen Rissen, 35-60 (48,5) x 18-27 μ m, mit 7(8) Quersepten; Segmente 3-4mal längsseptiert.

KULTUREN: keine

Die mehr als dreissig im ZT vorhandenen Kollektionen zeigen eine grosse Variabilität im Bezug auf den Wirt (oft aber auf <u>Astragalus</u>), Ascoma- und Ascosporengrösse. Alle Kollektionen stammen aus dem mittleren Osten. Verwandtschaftliche Beziehungen könnten jedoch mit <u>Pl. tragacanthae</u> (Alpen, auf <u>Astragalus</u> spezialisiert) und mit den nordamerikanischen <u>Pleospora</u> (oft auf <u>Lupinus</u> L.) bestehen.

5.1.D SEKTION IV

Die in den Gebirgen Nordamerikas vorkommenden <u>Pleospora</u>-Arten bilden eine homogene Gruppe, weshalb sie in eine separate Sektion gestellt werden. Das sklerotische, mit Haaren versehene, aus dickwandigen Zellen bestehende Ascoma und die braunen, dickwandigen, punktierten, ellipsoidischen, beidendig breit abgerundeten Ascosporen kennzeichnen diese Pilze.

Eine derartige Merkmalekombination wurde für die in den Alpen vorkommenden beborsteten Pleospora-Arten nie festgestellt.

<u>Pleospora herbarum</u> unterscheidet sich davon durch die verschiedene Form des glatten Ascomas, die hellere Ascomawand und die heller gefärbten, glatten Ascosporen.

Da ich nur vereinzelte Kollektionen, meist Tauschmaterial von WEHMEYER (ZT), untersuchen konnte, übernehme ich Artumschreibung und Nomenklatur dieses Autors (1961). Er legte jedoch zu grossen Wert auf die Sporenseptierung, so dass, durch eine weitere, eingehendere Revision dieser Pilzgruppe, Aenderungen an seiner Artumschreibung und der daraus gefolgerten geographischen Verbreitungen möglich sind (bei verschiedenen Kollektionen aus der Schweiz, die von ihm amerikanischen Arten zugeordnet wurden, mussten z.T. die Artnamen geändert werden).

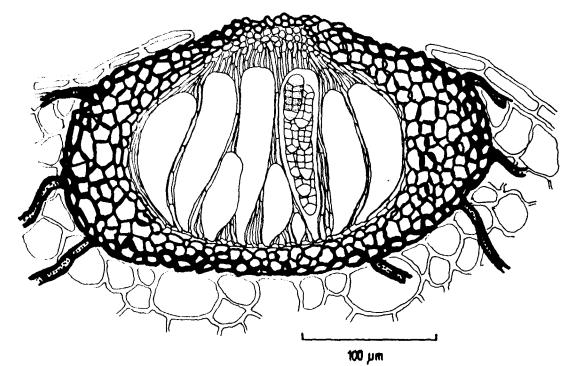


Abb. 18: ASCOMA von Pleospora richtophensis

5.1.D.1. Pleospora richtophensis E. & E., Proc.Acad.Nat.Sci.Phila. 1894:335

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>P.richtophensis</u> on dead steams of <u>Eigidolcea</u> candida, 11.7.1894, Ex.Herb.ELLIS (ZT)- on <u>Achillea millefolium</u> L. South of Tebonpass, Jackson, Wyo., USA, 11.7.1940, WEHMEYER (ZT) - on Compositae, Togwotoe Pass, Juli 8.1940, WEHMEYER (ZT).

ABBILDUNG: 18; 19a; WEHMEYER (1961, Plate XVII, Fig.181)

Diese Kollektionen stimmen genau mit WEHMEYERs Beschreibung von <u>Pleosp.</u> richtophensis var. richtophensis überein.

5.1.D.2. Pleospora coloradensis E.& E., Proc.Acad.Nat.Sci.Phila. 1895:422

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Pl.coloradensis</u>, on <u>Linum lewisii</u>, Skylim Trail, Teton, National Park, Wyo. USA, July 24,1940, WEHMEYER (ZT)

ABBILDUNG: 19b; WEHMEYER (1961, Plate XVII, Fig. 189)

Eine Beschreibung dieser Art findet sich in WEHMEYER (1961 S.176).
Bei den, von diesem Autor, angegebenen Kollektionen findet sich die no.976a, auf <u>Draba aizoides</u>, SWITZERLAND, Glarus, 6.7.1948, MUELLER (ZT). Diese Kollektion zeigt eine typische Pl.helvetica (5.1.B.2)

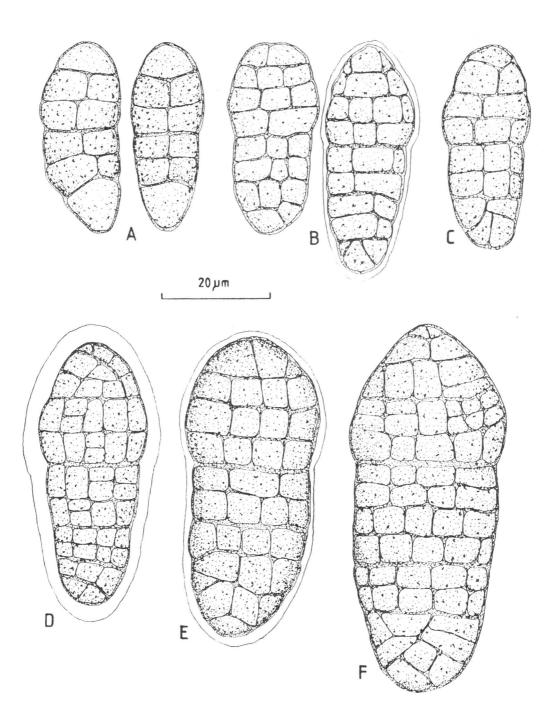


Abb.19 : ASCOSPOREN von:(A) <u>Pleospora richtophensis</u> ; (B) <u>Pleospora coloradensis</u> ; (C) <u>Pleospora herbarum var. occidentalis</u> ; (D) <u>Pleospora montana</u> ; (E) <u>Pleospora njegusensis</u> ;

(F) Pleospora amplispora.

5.1.D.3 Pleospora herbarum var.occidentalis WEHM., Lyodia 9:218.1946

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Pl.herb. var.occidentalis</u>, Hoback Canyon, Jackson, Wyo., USA, 16.6.1940, WEHMEYER

ABBILDUNG: 19c

In seiner Monographie über <u>Pleospora</u> vereint WEHMEYER (1961) unter <u>Pl.herbarum var. occidentalis</u> eine Menge Kollektionen aus der ganzen Welt. Ob es sich immer um denselben Pilz handelt, ist zu bezweifeln. Die untersuchte Kollektion zeigt die für alle anderen Arten dieser Gruppe typische Ascomawand und dunkelbraune, punktierte Ascosporen, Merkmale, welche diesen Pilz von <u>Pl.herbarum</u> eindeutig unterscheiden. Von <u>Pl.coloradensis</u> unterscheidet sie sich hingegen nur durch die regelmässigere Septierung der Ascosporen. Weitere Kollektionen sollten klären, ob dieser Pilz eine eigene Art ist.

5.1.D.4 Pleospora montana WEHM., Lyodia 9:224.1946

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Pleospora montana</u> on <u>Lupinus candicans</u>, Togwotee Pass, Moron Wyo, USA, 8.7.1940, WEHMEYER no.1107, ISOSYNTYPUS (ZT).

ABBILDUNG: 19d; WEHMEYER (1961, Plate XVIII, Fig. 191)

Die untersuchte Kollektion zeigt 41-54 (47,5) x 16-22 µm grossen Ascosporen mit 11-14 Quersepten; Segmente 3-4mal längsseptiert. Nach WEHMEYER (1961, S.180) ist diese Art auf Lupinus spp. spezialisiert.

5.1.D.5.Pleospora njegusensis BUBAK, Bot. Közlam 1915:60

UNTERSUCHTES MATERIAL: on <u>Balsammorhiza sagittata</u>, Glory Mte Jackson, Wyo., USA, 20.6.1940, no.1024 (ZT) - on <u>Lupinus parviflorus</u>, South of Teton Pass, Jackson, Wyo., USA 7.1940, no.1100, (ZT) - on <u>Gillia watsonii</u>, Lackson, Wyo., USA, July 1940 (ZT) WEHMEYER - on <u>Lupinus ornatus</u>, Eagle Peak Area, Lassen volcanic National Park, California, COOKE, 28.7.1970 (ZT).

ABBILDUNG: 19e; WEHMEYER (1961, Plate XVIII, Fig.190)

Die Ascosporen dieser Kollektionen sind 30-60 x 13-26 μm gross und haben 8-10 Quersepten (Segmente 2-3mal längsseptiert). Alle von WEHMEYER

(1961, S.179) angegebenen Kollektionen sind nordamerikanisch, ausser das Typusmaterial. Dieses stammt aus dem Balkan (Montenegro). Nach WEHMEYER selbst unterscheidet sich dieses Material von den amerikanischen Kollektionen (Ascosporen 27-38 x 13-16 μ m). Ob das Epitheton <u>njegusensis</u> für diese Kollektionen anwendbar ist, bleibt fraglich. Ein geeigneter Name für die amerikanischen Kollektionen könnte <u>Pleospora balsammorhizae</u> TRACY & EARLE (in Green Plant. Baker, vol.2(1):34.1901) sein. Dennoch sollten die Beziehungen mit der sehr ähnlichen <u>Pl. montana</u> (siehe weiter oben) auch nachgeprüft werden.

5.1.D.6. Pleospora amplispora E.& E., Bull. Wash. Univ.Lab.Nat.Hist.1884:41

UNTERSUCHTES MATERIAL: auf <u>Luzula subcongesta</u>, USA, Water Supply Spring, Horse Camp Area Mte Shasta, Kiskiyon, California, 21.7.1970, COOKE (ZT)

ABBILDUNG: 19f; WEHMEYER (1961, Plate XVIII, Fig.193)

Diese auf <u>Luzula</u> von COOKE gesammelte Kollektion stimmt mit WEHMEYERs Beschreibung (1961, S.182) genau überein, unterscheidet sich von der sehr ähnlichen <u>Pl.njegusensis</u> (5.1.D.5) durch grössere Ascosporen mit mehr Quersepten.

In Nordamerikanischem Gebiet sind ausserdem weitere <u>Pleospora</u>-Arten beschrieben worden , die in Europa nicht bekannt sind. Von Pl. lactucicula und <u>Pl.lecanora</u> konnte ich das Typusmaterial untersuchen:

5.1.D.7 Pleospora lactucicula E.& E., Journ.Myc. 4:64.1888

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Pl.lactucicula</u>, <u>Lactuca</u>, Newfeld, New Jersey, USA, 9.6.1878, TYPUS (NY).

ABBILDUNG: WEHMEYER 1961, Plate II, Fig.22

Diese Art zeichnet sich durch 13-17 x 5-7 μ m, grosse, glatte, dunkelrotbraune Ascosporen aus. Die Ascomawand ist pseudoplectenchymatisch, aus grossen, dickwandigen Zellen bestehend; trotz den viel kleineren Ascosporen weisen Ascomawand und Ascosporenwand auf eine Verwandtschaft mit den grosssporigen, oben erwähnten Arten.

5.1.D.8 Pleospora lecanora (FAVRE) REHM, Ann.Myc. 11:298.1913

UNTERSUCHTES MATERIAL: auf <u>Salsola tragus</u>, N.Dakota, USA, 19.7.1913, FUngi dakotensis, BRENKLE no.240, ISOTYPUS (PAD)

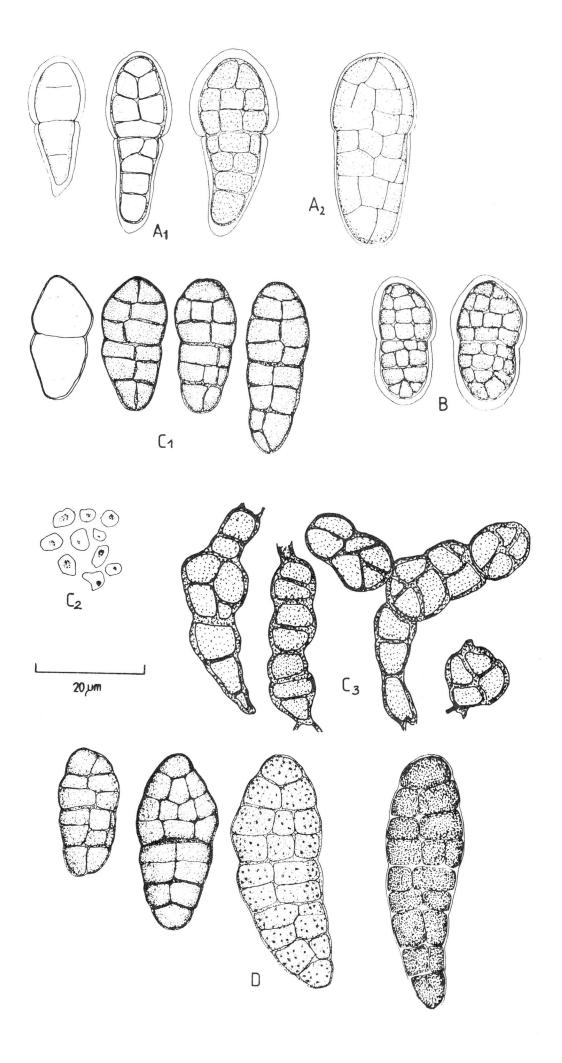
Dieser Pilz hat 250-300 μ m, grosse, scheibenförmige Ascomata. Die Asci sind gestielt, zylindrisch, 60-110 x 10,5-16 μ m. Die Ascosporen sind 16-24 x 7,5 -10,8 μ m gross, hellbraun, sehr variabel in Form und Septierung (2,3,4 Quersepten und vereinzelten Längssepten).

<u>Pleospora lecanora</u> zeigt einige Aehnlichkeiten mit <u>Pl.lactucicola</u> (siehe oben), hat aber hellere Ascosporen und das Ascoma ist deutlich verschieden. WEHMEYER (1961) stellte <u>Pl.lecanora</u>, der Sporenseptierung wegen, zu <u>Pl.pellita</u> (<u>Pl.pellita</u> ist aber nach SHOEMAKER 1968, eine <u>Nodulosphaeria</u>). MUELLER (1951a) brauchte hingegen diesen Name für eine Form von <u>Cilioplea coronata</u> (vgl. diese Art). Es dürfte sich dabei um eine eigene Art handeln; das Material reicht aber zur Entscheidung nicht aus.

5.1.E. SEKTION V

In diese Sektion werden aus praktischen Gründen diejenige Arten, die auf verholztem Substrat vorkommen, gestellt. Sie haben alle pseudoplectenchymatische Ascomata, ohne differenzierte Mündung , weshalb sie sich nicht von <u>Pleospora</u> abtrennen lassen. Obwohl der Sporentyp bei allen Arten ähnlich ist, bleibt unklar, ob sie eine homogene Gruppe bilden. Für eine Revision der ebenfalls Holz bevorzugenden Arten der Gattung <u>Teichospora</u> FUCKEL sollten sie deshalb auch in Betracht gezogen werden.

Abb. 20 (nächste Seite): (A) <u>Pleospora orbicularis</u>: A₁, typische Form auf <u>Berberis</u>; A₂ Ascospore aus der Koll.- <u>Allium</u>, Kreta, 4.6.1942 (ZT)- von WEHMEYER (1961) als <u>Pl. orbicularis</u> betrachtet (B) <u>Pleospora flavo-fusca</u>; (C) <u>Pleospora welwitschiae</u>, C₁ Ascosporen C₂ Mikrokonidien, C₃ Chlamydosporen; (D) Variabilität der Ascosporen von <u>Pleospora cytisi</u>.



Artenschlüssel

1	Ascosporen breit, ellipsoidisch bis spindelförmig, braun bis schwarzbraun, mit 5-10 Quersepten; auf <u>Sarothamnus, Genista, Spartium</u> E.3. <u>P.cytisi</u>
1*	Ascosporen stets mit 7 Quersepten, hellbraun, ellipsoidisch, beidendig breit abgerundet, von einer Schleimhülle umgeben; Ascoma 200 µm;
	auf <u>Clematis</u> E.2. <u>P.flavo-fusca</u>
լ**	Ascosporen mit 5(7) Quersepten; herdenweise auf Welwitschia vorkommend (Namibia) E.4. P. welwitschia
]***	Ascosporen asymmetrisch, Oberteil deutlich dicker, Unterteil dünner und länger, mit 6-7
	Quersepten; auf <u>Berberis</u> E.1. <u>P.orbicularis</u>

5.1.E.1. Pleospora orbicularis AUERSW., Hedwigia 7:184, Oesterr. Bot. Z. 9:274.1868

SYNONYM: Pleospora berberidis RABH., Fung.Eur. no.1772, 1874

ANAMORPH: Mikrokonidien (nach RIEDL 1959)

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: - GR, Bergün, Val Tuors, 16.6.1982, P.C., Kultur ZT 9144 - GR, Landquart, 8.5.1903, VOLKART - GR, Trimmis 1.2.1904, VOLKART - VS, Verbier, 18.5.1955, MUELLER, CORBAT -

DEUTSCHLAND: <u>Pl.berberidis</u>, Rabh.Fung.Eur.no.1722 Rolsfdorf, Sachsen, KUNZE-alle Kollektionen auf <u>Berberis vulgaris</u> L., alle (ZT).

ABBILDUNG: Abb.20a,

Ascomata zerstreut oder in Gruppen unter der dünnen, durchsichtigen Epidermis wachsend, kugelig oder scheibenförmig, 200-350 μ m im Durchm., mit einer kurz papillenförmigen zentrierten Mündung; Porus von polyedrischen, hyalinen Zellen ausgefüllt; Ascoma kahl oder mit spärlichen Myzelhaaren besetzt; Ascomawand 15-25 μ m dünn, aus 3-5 Schichten isodiametrischer oder länglicher Zellen bestehend.

Asci 90-130 x 21-27 μ m, zahlreich, breit zylindrisch, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen zweireihig, asymmetrisch, obere Hälfte kürzer und dicker und

breit abgerundet, untere Hälfte länger, schmäler und leicht verjüngt; mit 6 (seltener 7) Querwänden, untere Endzelle immer ungeteilt, weitere Segmente (0) 1-2mal längsseptiert; Zellwand dick, hellbraun bis braun, glatt, mit einer breiten, am primären Septum geteilten Schleimhülle; 25-34 (29,5) x 9,5-13 (11,2) μ m.

KULTUREN: Die Einzelsporkultur ZT 9144 wächst langsam (1 cm/2 Wochen, Raumtemperatur); Das Myzel ist gelb bis rotbraun gefärbt; es wurde keine Fruktifikation festgestellt.

Die von RIEDL(1959) angegebenen Ergebnisse von Kulturen desselben Pilzes konnten nicht bestätigt werden.

Auf <u>Berberis vulgaris</u> ist dieser Pilz häufig und morphologisch sehr stabil. Die von WEHMEYER (1961) als <u>Pleospora orbicularis</u> betrachtete Kollektion (<u>Allium sp.</u>, Kreta, 4.6.1942, RICHMEYER, handgeschrieben von PETRAK, S und ZT) lässt sich von den typischen Vertretern dieser Art durch einige Merkmale unterscheiden, nämlich durch die breiteren und auch in der unteren Hälfte breit abgerundeten Ascosporen, diese messen 24-37 (30,5) x 12,5-16,5 (14,3) μ m.

Die weiteren von WEHMEYER als <u>Pl.orbicularis</u> aufgefassten Kollektionen habe ich nicht untersucht. Die geographische Verbreitung (Chile, Spanien, Mesopotamien) und das Substrat (<u>Trevoa</u>, <u>Halimodendron</u>, <u>Ephedra</u>, <u>Colutea</u>) sind allerdings so heterogen, dass eine Nachprüfung dieser Kollektionen notwendig scheint.

5.1.E.2 Pleospora flavo-fusca (FELTG.) RIEDL, Oest. bot.Z. 106:488.1959

SYNONYM: <u>Pyrenophora flavo-fusca</u> FELTGEN, Vorst.Pilz.Fl.Luxemb.Nachtr. 3:302.1903

ANAMORPH: Mikrokonidien (RIEDL 1959)

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Clematis vitalba</u> L.,TI, S.Giorgio, Meride, 4.5.1980, P.C., Kultur ZT 9129 - SH, Merishausen, 8.6.1980, Kultur 21.2.a, P.C. - ZH, Reppischtal, 10.5.1980, P.C., Kultur ZT 9128 - VD, Montagny, 17.6.1980, Kultur 21.3.b, P.C. - SH, Schaffhausen, Ziegelhütte, 27.5.1981, P.C., Kultur ZT 9130 - alle ZT

ABBILDUNG: Abb. 20b

Ascomata unter der Epidermis wachsend, kugelig oder scheibenförmig, an der Basis mit radiär sich verteilendem Myzel besetzt, $180\text{--}300\,\mu\text{m}$ im Durchm., mit einer kurzen papillenförmigen, im Innern mit isodiametrischen hyalinen Zellen ausgefüllten Mündung versehen. Ascomawand $20\text{--}30\,\mu\text{m}$ dünn, aus 2-4 Schichtenlänglicher Zellen bestehend, äussere Schicht stark pigmentiert.

Asci bitunicat, zylindrisch, parallel angeordnet, von Paraphysoiden umgeben, $80-110 \times 13-22 \, \mu m$.

Ascosporen ein-zweireihig, symmetrisch, beidendig breit abgerundet, in der Mitte deutlich eingeschnürt, hellbraun bis braun, mit 7 Quersepten, alle Segmente 1-3mal längsseptiert, von einer Schleimhülle umgeben. Zellwand rauh; 20-31 x 8-13 μ m.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9128-9130) sind steril.

Das dunkelgraue Myzel wächst durchschnittlich (2cm / Woche/ 18⁰).

Die Resultate von RIEDL, 1959 (er fand ein <u>Alternaria</u>- und <u>Phoma</u>-Anamorph), konnten nicht bestätigt werden.

Diese Art kommt im Frühling stets auf <u>Clematis</u> (verholzte Stengel) vor. Sie scheint häufig zu sein. Sie unterscheidet sich von <u>Pleospora herbarum</u> durch den verschiedenen Fruchtkörperbau, die dicke Schleimhülle der Sporen und ihr Verhalten in Kultur.

5.1.E.3. Pleospora cytisi FUCKEL, Symb. myc. 132.1870

SYNONYMA: <u>Pyrenophora cytisi</u> (FCK) PETRAK, Ann.Mycol. 19:99.1921 <u>Pl.cytisi f.spartii</u> SACC., Michelia 2:251.1882

Pleospora spartii SACC. & BERL., Nuov.Giorn.Bot.It. 20:86.1888

? <u>Pleospora deceptiva</u> WEHM., <u>Pleospora</u> Monographie 1961:69

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Sarothamnus scoparius</u> L., TI, Bellavista M. Generoso, 22.5.1956, MUELLER (ZT) - auf <u>Cytisus sagittalis</u> (L.) KOCH, ZH, Weiach, Weiacherberg, 9.5.1962, MUELLER (ZT) -

DEUTSCHLAND: - auf <u>Cytisus sagittalis</u>, Eberbach, Fung. rhen. no. 2316 ISOTYPUS (FH) -

ITALIA: auf Spartium junceum L., Pisa, Monti Pisani, St.Giuliano Corliano

ABBILDUNG: Abb. 20d

Ascomata zerstreut oder in Gruppen, im Substrat eingesenkt, kugelig, kahl, ohne differenzierte Mündung, 150-250 μ m im Durchm.; Ascomawand pseudoplectenchymatisch, 20-40 μ m dick.

Asci keulenförmig, von Paraphysoiden umgeben, $70\text{--}130 \times 20\text{--}27 \,\mu\text{m}$. Ascosporen mit einer sehr variablen Form, breit ellipsoidisch bis spindelförmig, hellbraun, kastanienbraun bis schwarzbraun, glatt, punktiert oder rissig, mit 5-9 Quersepten; Segmente 1-2mal längsseptiert, 20-29 bis 45-53 x 11-15 μ m.

KULTUREN: Nach MUELLER (1957) bildet dieser Pilz in Kultur ein <u>Phoma</u>ähnliches Anamorph.

Die von mir untersuchten Kollektionen zeigen im bezug auf Sporengestalt eine grosse Variabilität. Auf dem Typusmaterial selbst habe ich die drei Formen gefunden, welche der Beschreibung von <u>Pl. cytisi</u>, <u>Pl. sparti</u> und <u>Pl. deceptiva</u> entsprechen. Ob es sich um verschiedene Arten oder nur Formen des selben Pilzes handelt, bleibt fraglich.

Nur eine gezielte Arbeit mit Reinkulturen dieses auf verholzten <u>Leguminosae</u> vorkommenden Pilzes (oder Pilzgruppe?) könnte ihre Systematik erklären.

5.1.E.4. Pleospora welwitschiae sp. nov.

Ascomatibus numerosis, ex epidermide inferioris paginae folii <u>Welwitschiae mirabilis</u> erumpentibus globosis, glabris, $180\text{-}250~\mu\text{m}$ diam. Ostiolo papillato. Parietibus scleroticis 20-40 μ m crassis. Ascis bitunicatis, 60-80~x 25-32 μ m. Ascosporis ellipsoideis, parte superiori crassiori, rotundatis, parte inferiori forma irregulari, brunneis,transverse 5-septatis, loculis septis 1-2 longitudinalibus divisis, 20-30~x 11-14,5 μ m, cellularum parietibus crassis, laevigatis.

TYPUS: Welwitschia mirabilis, Namibia, Petrified Forest, 3.1982, leg. WIDLER.

ANAMORPH: Mikrokonidien

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Pl. welwitschiae</u> sp. nov., auf <u>Welwitschia mirabilis</u>, NAMIBIA, Petrified Forest, zwischen Khoixas und Twyfelfontain, leg. B. WIDLER, Kultur ZT 9010, 9011, 3.1982 (HOLOTYPUS ZT)

Ascomata herdenweise in der unteren Blattspreite eingesenkt, kugelig, kahl,

schwarz, mit einer kurzen papillenförmigen Mündung versehen, $180\text{-}250~\mu\text{m}$ im Durchm.; Porus im Umriss rundlich oder länglich; Ascomawand $20\text{-}40~\mu\text{m}$ dick, pseudoplectenchymatisch, sklerotisch, aus polyedrischen, dickwandigen Zellen bestehend.

Asci nicht zahlreich, bitunicat, keulig, von breiten, kollabierenden Paraphysoiden umgeben, $60-80 \times 25-32 \mu m$.

Ascosporen zweireihig, leicht asymmetrisch, Oberteil breiter und abgerundet Unterteil dünner, abgerundet oder allmählich verschmälert, hellbraun bis grünlichbraun, in der Mitte deutlich eingeschnürt, dickwandig, mit 5-6 Quersepten; Segmente 1-2mal längsseptiert; 24-30 (27,5) x 11-14,5 (12,6) μ m.

ABBILDUNG: Abb.20c

KULTUREN: Die Reinkulturen ZT 9010 und ZT 9011, aus einzelnen Ascosporen hergestellt sind physiologisch verschieden. Die eine bildet ein dunkelgraues, die andere ein rotbraunes Myzel; beide bilden nach zwei Wochen (18°) zahlreiche Pyknidien mit 2,5-4,5 µm grossen Mikrokonidien (Phialokonidien). Kreuzungen zwischen diesen zwei Stämmen haben nach 2 Monaten, nur in der Berührungszone spärliche,reife Ascomata ergeben . Der Pilz ist bei Pleospora der einzige bewiesene Fall von Heterothallie.

In Kultur entstehen, neben Mikrokonidien und Teleomorph auch zahlreiche unregelmässig gestaltete, dickwandige Chlamydosporen. In Kultur sind die Ascosporen im Durchschnitt etwas grösser als diejenigen auf dem Wirt.

5.1.F. SEKTION VI

Die drei Arten dieser Sektion zeichnen sich durch kahle, sklerotische, sehr wenig differenzierte, oft stromatische Gewebe bildende Ascomata aus, welche an diejenigen der Familie Mycosphaerellaceae (siehe ARX & MUELLER, 1975) erinnern. Möglicherweise hängen diese drei Arten mit Mycosphaerella, z.B. M.tassiana (vgl. von ARX 1949), zusammen (stärkere Septierung der Ascosporen).

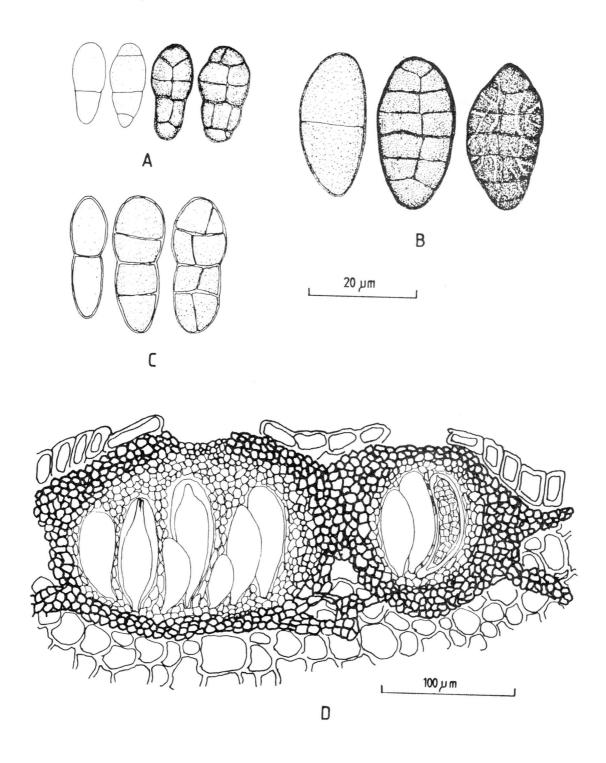


Abb. 21 : ASCOSPOREN von: (A) <u>Pleospora pyrenaica</u>; (B) <u>Pleospora phyllophila</u>; (C) <u>Pleospora mollis</u>
(D) ASCOMATA von <u>Pleospora mollis</u>

- 1 Ascosporen mit 3 Quersepten, auf Ephedra; Argentinien . 1.Pl.mollis
- 1** Ascosporen mit 5-7 Quersepten; auf <u>Androsace</u> <u>helvetica</u> (Blattspitze) 3.<u>Pl.phy</u>llophila

5.1.F.1. Pleospora mollis STARB., Arkiv f.Bot. 5:24.1905

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Pl. mollis</u>, ARGENTINA, auf <u>Ephedra americana</u>, 3500 m/sm, leg. E.DRIES, 1901 (S) TYPUS.

ABBILDUNG: Abb. 21c, 21d; WEHMEYER (1961, Plate XII, Fig.139)

Ascomata sehr zahlreich, den ganzen Stengel befallend, einzeln oder beisammen wachsend, unter der Epidermis wachsend, kahl, stromatisch (Ascomawand mit einer unregelmässigen Dicke), Höhlung kugelig, 100-150 μ m im Durchm.; Ascomawand skleroplectenchymatisch, aus isodiametrischen, dickwandigen Zellen bestehend.

Asci 8-sporig, nicht zahlreich, ellipsoidisch bis oval, Endotunica dick, mehrschichtig; Paraphysoiden nicht festgestellt, 75-100 x 22-30 μ m. Ascosporen zweireihig, symmetrisch, ellipsoidisch, in der Mitte deutlich eingeschnürt, unreife Ascosporen hyalin, reife hellbraun bis braun, mit 3 Quersepten; Segmente meist längsgeteilt; 24-27 (26) x 9-11,5 μ m.

KULTUREN: keine

Unterscheidet sich von <u>Mycosphaerella</u> spp. durch die gefärbten, mehrzelligen Ascosporen.

5.1.F.2. Pleospora pyrenaica NIESSL, Verh. Naturf. Ver. in Brünn, 14:183.1876

ANAMURPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: - SCHWEIZ: auf <u>Arabis pumila</u> JACQ., GR, Albulapass, August 1882, leg. WINTER (ZT) - auf <u>Draba aizoides</u> L., TI, Lucomagno, 19.6.1981, P.C., Kultur ZT 9015 - auf <u>Draba aizoides</u> L., SO, Solothurn, Roggenfluh, 26.4.1947, von ARX (ZT)-

DEUTSCHLAND: auf Draba sauteri, Bayern Salzburger Alpen, 7.1921, HARZ, (ZT) -

FRANCE: auf <u>Draba aizoides</u> L., Val Queyras, St. Veran, 25.8.1954, MUELLER (ZI)-SPANIEN: auf <u>Draba ciliaris</u>, Castilien, Cellorigo Gebirge, 9.3.1906, SENNEN und ELIAS (ZT).

ABBILDUNG: 21a

Ascomata vereinzelt oder in Gruppen im Blattgewebe eingesenkt, kugelig, $100-230~\mu m$ im Durchm., kahl, schwarz; Ascomawand $25-45~\mu m$, unregelmässig dick, aus isodiametrischen, dickwandigen, sklerotisierten Zellen bestehend; diese sind am Scheitel viel kleiner als an der Basis.

Asci nicht zahlreich, keulig bis zylindrisch, von Geweberesten umgeben (bei den grössten Ascomata sind fädige, septierte Paraphysoiden erkennbar; $50-100 \times 10.5-13.5 \, \mu m$.

Ascosporen meist einreihig, asymmetrisch, primäres Septum submedian, eingeschnürt, Oberteil grösser und dicker, Unterteil schmäler, braun,in reifem Zustand ohne Schleimhülle, mit 4 Quersepten (2 im Oberteil); Segmente 1-2mal längsseptiert; $18-22(19,5) \times 8-9,5 \,\mu m$

KULTUREN: Die einzelspor-Stämme (ZT 9015) sind homothallisch. Die reifen Ascomata entstehen nach mehreren Monaten in Kühlraum (3⁰, Dunkel). Das dunkelgraue Myzel wächst sehr langsam; das Substrat färbt sich dunkelbraun/violett.

<u>Pleospora pyrenaica</u> kommt auf alpinen <u>Brassicaceae</u> vor. Die auf dem selben Wirt vorkommende <u>Mycosphaerella pyrenaica</u> (SPEG.)v.ARX, zeigt grosse Aehnlichkeiten mit dieser Pleospora-Art.

5.1.F.3. Pleospora phyllophila REHM apud ADE, Hedwigia64:296.1923

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: Pl. phyllophila REHM n.sp., auf Androsace helvetica (L.)ALL., Zachregel in Algau, leg. ADE, 12.7.1899 TYPUS (S)- auf Androsace helvetica, Schweiz, GR, Albula Passhöhe, 3.9.1982, P.C. (ZT) - auf Androsace helv., GR, Filisur, Muchetta, 2700 m, 7.7.1981, P.C. und LEUCHTMANN, Kultur ZT 9014 (ZT) - auf Andr. helv., Gallia prope Brizon, Haute Savoie, Ex Herb. Rübel (ZT).

ABBILDUNG: 21b und 5a

Ascomata einzeln oder zu zweit auf den dürren Spitzen des Wirtsblatts haftend, auf stark pigmentierten, z.T. stromatisch ausgebautem Stützmyzel sitzend, schwarz, kahl, kugelig, 200-300 μ m im Durchm., mit einer kurzen papillenförmigen Mündung, die von polyedrischen, hyalinen Zellen ausgefüllt ist. Ascomawand skleroplectenchymatisch, 30-50 μ m dick, aus dickwandigen Grosszellen bestehend.

Asci nicht zahlreich, breit zylindrisch, von fädigen Paraphysoiden umgeben, 75-100 x 18-21,5 μ m.

Ascosporen schräg einreihig, symmetrisch, ellipsoidisch bis oval, an der Septen <u>nicht</u> eingeschnürt, dickwandig, rauh, in reifem Zustand dunkelbraun, rissig, mit 5(6) Quersepten; mittlere Segmente längsseptiert, Endzellen unregelmässig und unbeständig geteilt; 29-37,5 (33) x 13,5-16 (14,8) µm.

KULTUREN: Die einzelspor-Stämme (ZT 9014) sind homothallisch. Das dunkelgraue Myzel wächst langsam. Die früh gebildeten Protoperithecien reifen erst nach mehreren Monaten in Kühlraum (30, Dunkel).

Das besondere Habitat (Blattspitze von <u>Androsace helvetica</u>), der Ascomabau und die Ascosporenform kennzeichnen diesen Pilz.

WEHMEYER (1961) stellte diesen Pilz der Septierung wegen zu <u>Pl. scrophula-riae var. compositarum.</u>

5.1.G. SEKTION VII : Species excludenda

5.1.G.1. Pleospora delicatula (VESTERGR.) WEHM., Pleospora Monographie, 1961: 43.

SYNONYMA: Pyrenophora delicatula VESTERGR., Jahreskat. Wien krypt. Tauschanstalt 1897:3

<u>Dictyotrichiella delicatula</u> (VERSTERGR.) ERIKSSON, Op.Bot.<u>60</u>:73.

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Cerastium tomentosum</u> L., <u>P.delicatula</u>, 1897, Uppsala, SCHWEDEN (S) - <u>Cerastium tomentosum</u>, Hort. Uppsala, May and Juni 1896, leg. VESTERGREEN, TYPUS (S) - auf <u>Cerastium tomentosum</u> L., SCHWEIZ, TI Lavertezzo, Casa parrocchiale, Giardino, Aprile 1982, P.C., Kultur ZT 9142 (ZT).

ABBILDUNG: Abb. 22a-c

Ascomata einzeln, auf dem Filz von <u>Cerastium tomentosum</u> lebend, kugelig, am Scheitel mit schwarzen sklerotisierten Borsten, an der ganzen Ascomawand mit zerstreuten, langen, nicht sklerotisierten Hafthyphen (Hyphopodien?) versehen, 70-180 μ m im Durchm.; Ascomawand 5-15 μ m dünn, aus 1-3 leicht pigmentierten Zellschichten bestehend.

Asci wenige bis zahlreich (in Kultur sehr zahlreich), zylindrisch bis keulig, von spärlichen Paraphysoiden umgeben, 50-70 x 10,5-12 μ m. Ascosporen zweireihig, symmetrisch, ellipsoidisch, leicht gekrümmt, an den Septen leicht eingeschnürt, beidendig stumpf abgerundet, hell grünlichbraun, mit 3 Quersepten, Längsseptierung sehr unregelmässig und unbeständig; 14-19 x 5,5-7 (in Kultur 17-22 x 6-8) μ m.

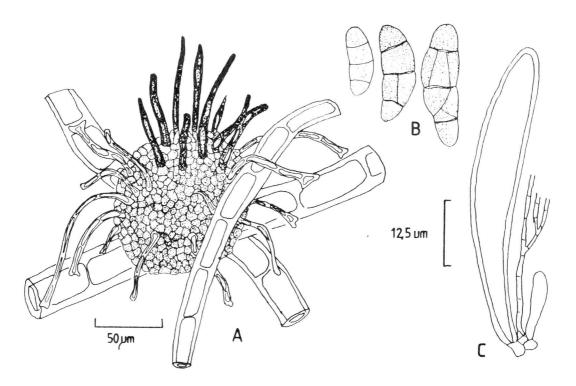


Abb. 22 : Pleospora delicatula: (A) ASCOMA ; (B) ASCOSPOREN ; (C) ASCI mit PARAPHYSOIDEN

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9142) wachsen auf Malzagar relativ schnell (2 cm Durchm./ Woche / 180). Das Luftmyzel ist grau und die Hyphen sind stark septiert. Nach 4-5 Monaten (am besten auf Strohkulturen, vgl. 3.1) entsteht das Teleomorph. In Kultur sind die Ascomata grösser und enthalten viel mehr Asci als auf dem Wirt; die Ascosporen sind ebenfalls grösser. Beborstung und Behaarung entsprechen dagegen denjenigen auf dem Wirt.

Dieser auf der Zierpflanze <u>Cerastium tomentosum</u> L. spezialisierte Pilz stellt ein taxonomisches Problem dar. Von <u>Pleospora</u> unterscheidet er sich durch einen anderen Bau der Ascomata, eine andere Sporengestalt und durch seine Wachstumsweise auf der Blattoberfläche. Wegen seiner Beborstung wurde er früher als <u>Pyrenophora</u> betrachtet. ERIKSSON (1981) stellt ihn dagegen zu <u>Dictyotrichiella MUNK (Herpotrichiellaceae</u>), was aber nochmals zu überprüfen ist: wie SAMUELS & MUELLER (1978) klar aussprechen, ist die Umschreibung der Gattungen bei der Familie <u>Herpotrichiellaceae</u> künstlich und auf oberflächlichen Merkmalen begründet (Beborstung der Ascoma, Zahl der Ascosporen je Ascus, Septierung der Ascosporen). Ausserdem zeigt <u>Pl. delicatula</u> gegenüber dieser Familie bemerkenswerte Unterschiede:

- die Asci von <u>Herpotrichiella moravica</u> (TYPUS dieser Familie) sind ellipsoidisch bis oval und am Scheitel deutlich verdickt - <u>Pl. delicatula</u> hat hingegen zylindrische, überall gleichmässig dicke Asci;
- definitionsgemäss haben die Pilze dieser Familie keine Paraphysoiden bei Pl. delicatula sind die Paraphysoiden eindeutig vorhanden;
- in Kultur wachsen die bis heute untersuchten <u>Herpotrichiellaceae</u> extrem langsam und bilden "black-yeast"-artige Anamorphe (siehe SAMUELS & MUELLER, op.cit.) <u>Pl. delicatula</u> wächst schnell und bildet nur das Teleomorph.

Wenn man die Gesamtheit der Merkmale berücksichtigt, nämlich Ascoma klein, oberflächlich wachsend, mit Borsten und Haftorganen versehen, Asci von Paraphysoiden umgeben und Ascosporen ellipsoidisch, grünlich-braun, dann ist eine Verwandtschaft mit <u>Dimeriaceae</u> MUELLER & ARX (ARX & MUELLER, 1975) nicht auszuschliessen.

5.1.G.2. Pleospora spartii-juncei MUELLER, J.Madras Univ. B. 27(1):35.1957

ANAMORPH: Coniothyrium-artig (MUELLER, 1957)

UNTERSUCHTES MATERIAL: FRANCE: auf <u>Spartium junceum</u> L., Vaucluse, Vaison, 18.6.1956, MUELLER, TYPUS (ZT) - auf <u>Spartium junceum</u>, Konidienform, Alpes Maritimes, Antibes St. Maymes, 24.4.1959, MUELLER (ZT) - auf <u>Spartium junceum</u>, Var, Massif de la Baume, Les Glasses, 5.6.1969, MUELLER (ZT).

ABBILDUNG: 23a₁-a₄

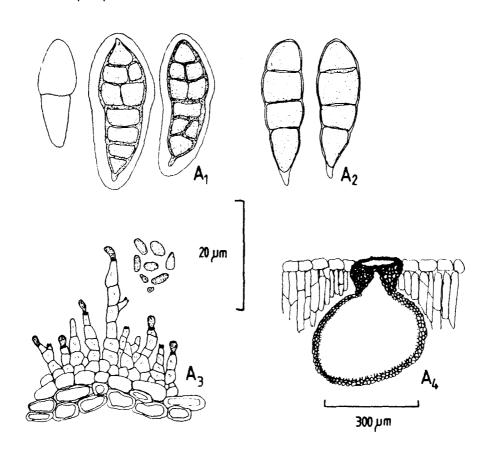


Abb. 23: Pleospora spartii-juncei: A, ASCOSPOREN; A, ASCOSPOREN von der Kollektion <u>Sp.junceum</u>, Var, Massiv de la Baume, 5.6.1969; A, Coniothyrium-ANAMORPH auf dem Wirt, PHIALOKONIDIEN; A, KONIDIOMA

Eine ausführliche Beschreibung dieser Art und ihres Anamorphes (<u>Conio-thyrium</u>-ähnliche Mikrokonidien) findet sich in MUELLER (1957).

Die differenzierte, prosoplectenchymatische Ascomawand und die ovale bis schlitzenartige, mit Periphysen-ähnlichen Hyphen ausgekleidete Mündung sowie das Anamorph zeigen eindeutig eine Verwandtschaft mit der Familie Lophiostomataceae NITS.

(bemerkenswert ist auch die grosse Aehnlichkeit zwischen Ascomabau und Konidiomabau, beide mit der selben differenzierten, schlitzartigen Mündung). Eine neue Kombination in dieser Familie ist aber zur Zeit aus mehreren Gründen zu vermeiden:

- Die Längsseptierung in dieser Art ist unbeständig, eine Kollektion zeigt nur querseptierte Ascosporen (Abb. 23a₂): die erste Schwierigkeit wäre die Wahl der Gattung: <u>Platystomum</u> TREV.mit Dictyosporen oder <u>Lophio-stoma</u> CES.& NOT. mit Phragmosporen?
- Dieses Beispiel zeigt wie unvollständig die Gattungen dieser Familie bearbeitet sind und sich heute nur durch oberflächliche Merkmale umschreiben lassen; Neuzuteilungen sind deshalb im Moment besser nicht vorzunehmen;
- Mit einer spezifischen Arbeit sind die Beziehungen zwischen diesem Pilz und anderen ähnlichen (z.B. <u>Lophidium sparti FAVRE oder Leptosphaeria lusitanica THUEM.</u>) auf dem selben Wirt wachsenden Pilzen zu überprüfen.

5.1.G.3. Pleospora moravica (PETRAK) WEHMEYER, Am. Journ. Bot. 39:241.1952

SYNONYM: Pyrenophora moravica PETRAK, Ann. Mycol. 21:243.1923

ANAMORPH: nicht bekannt

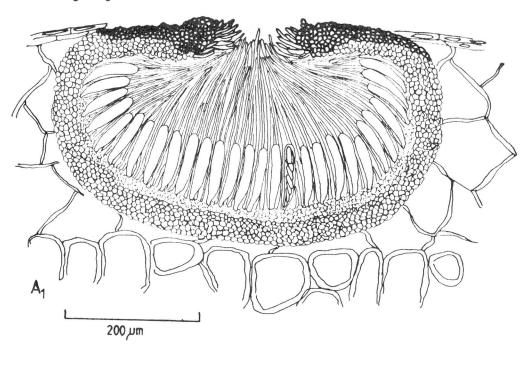
UNTERSUCHTES MATERIAL: Flora bohemiae et Moraviae, Exsic. no. 1696, P. moravica, auf <u>Salix sp</u>. Mähr, Weisskirchen, 25.8.1922, PETRAK ISOTYPUS (S).

ABBILDUNG: 24a; WEHMEYER (1961, Plate XIII, Fig.148)

Eine ausführliche Beschreibung dieses Pilzes findet sich in WEHMEYER (1961). Dieser Autor stellte diese Art nahe zu <u>Pl. abscondita</u> (vgl. <u>Massariosphaeria autumnalis</u>). Beide Pilze haben braune, spindelförmige Ascosporen, aber ihr Ascomabau ist eindeutig verschieden. <u>Pleospora moravica</u> liesse sich ihres grossen Fruchtkörpers und mauerartig septierten Ascosporen wegen, zu der von BARR (1982) revidierten Gattung <u>Pleomassaria einordnen</u>. Ihr Ascomabau ist aber von demjenigen des Typus

Pleomassaria siparia deutlich verschieden (vgl. 5.10).

Wegen der Ascomata und der Ascosporenform sollte dieser Pilz auch mit Splanchnonema spp. (siehe SHOEMAKER und LECLAIR, 1975) verglichen werden. Die sklerotisierten, periphysenartigen Borsten an der Mündung der Ascomata passen hingegen mit der ebenfalls auf Holz vorkommenden Strickeria gut zusammen (siehe ARX & MUELLER,1975). Die Revision der holzbewohnenden, dictyosporigen Gattungen sollte die Taxonomie dieses Pilzes aufklären. In diesem Zusammenhang muss auch Pleospora hyphasmatis (siehe WEMEYER, 1961) in Betracht gezogen werden.



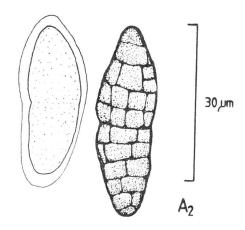


Abb. 24 : Pleospora moravica: A₁ ASCOMA ; A₂ ASCOSPOREN

5.2. PYRENOPHORA FR., Summa Veg. Scand. II, 397.1849

Ascomata gross, sklerotisch, meist beborstet, erst nach Ueberwinterung reif werdend, oft steril bleibend; Mündung nicht differenziert, Porus erst in reifem Zustand geöffnet; Ascomawand skleroplectenchymatisch. Asci breit keulig, bitunicat, nicht zahlreich, von sich auflösenden Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen symmetrisch, hyalin bis dunkelbraun, grosszellig, mit Querund erst in reifem Zustand Längssepten, von einer dicken Schleimhülle umgeben.

ANAMORPH: <u>Drechslera</u> ITO, Proc. Imp. Acad. Tokyo, <u>6</u>: 352-355.1930 KULTUREN: Myzel schnell wachsend, grau bis schwarz, das Anamorph <u>Drechslera</u> oder Mikrokonidien (<u>Phoma</u>-artig) oder erst nach mehreren Monaten im Kühl-raum zahlreiche, meist steril bleibende, sklerotische Ascomata bildend. VORKOMMEN: Monokotyledonen, insbesondere Poaceae.

Die Gattung <u>Pyrenophora</u> (vgl. die Beiträge über diese Gattung von MUELLER 1951a, WEHMEYER 1953, 1961, SHOEMAKER 1961, AMMON 1962) lässt sich durch ihre <u>Drechslera-Anamorphe</u> umschreiben. Allerdings sind Anamorphe oft nicht ausgebildet, besonders bei Gebirgsformen. Anhand der sklerotischen Ascomata und der grosszelligen Ascosporen lassen sich diese jedoch gut bei den Formen mit Anamorph anschliessen (vgl. aber Diskussion über taxonomische Kriterien, Kap. 5).

<u>Artenschlüssel</u>:

1	Ascosporen abgeplattet, mit 3 Quersepter	ı, alle Segmente längs-								
	septiert, hyalin; auf <u>Typha</u>	<u>5.2.</u>	4.	P.ty	phaec	ola				
*	Ascosporen im Querschnitt rundlich .	•	•	•	•	•	. 2			
2	Ascosporen dunkelbraun, dickwandig, mit 5 oder 5-7 oder 7 Quer-									
	septen, 25-45 x 10-16,5 μm; alpin	<u>5.2.</u>	5. A	rter	grupp	e P.sul	balpina			
2*	Ascosporen hyalin oder blass gefärbt oder Ascosporen deutlich									
	grösser	•	•		•	•	.3			
3	Ascosporen stets mit 3 Quersepten; Endzellen ungeteilt									
	5.2.1.Artengruppe <u>P.trichost</u>									
	Pilz auf <u>Luzula lutea</u> u. <u>L.spadicea</u>	5.2.	1.a	.P.e	pheme	ra				

- 3* Ascosporen mit 5(6) Quersepten . . 5.2.2. Artengruppe <u>P.polytricha</u>
 Pilz auf <u>Scirpus</u> u.<u>Heleocharis</u> vgl. 5.1.4. <u>Pleospora</u> scirpi
- 3** Ascosporen mit 6-7 Quersepten, zylindrisch, beidendig breit, Endzellen längsseptiert, blassbraun bis hellbraun 5.2.3.P.phaeocomes

5.2.1.Pyrenophora trichostoma (FR)FUCKEL, Symb.Myc. 215.1870 .

SYNONYM: Pleospora trichostoma (FR.) CES.& NOT., Comm. Soc. Critt. It.1:217.1863

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Briza media</u> L., GR, Chastlasch Zuoz, 15.7.1980, P.C., Kultur ZT 9038 - auf <u>Briza media</u> L., BE, Chasseral, Jurakette, P.C., Kultur ZT 9039 - auf <u>Sesleria coerulea</u> (L.)ARD., Jurakette, Chasseral, P.C., Kultur ZT 9037 - auf <u>Poa trivialis</u> L., AG, Unterlunkofen 19.5.1980, P.C., Kultur ZT 9031 - auf <u>Arrhenatherum elatius</u> (L.)PRESL, ZH, Beggingen, Lägeren, 27.5.1981, P.C., Kultur ZT 9032 - auf <u>Poa alpina</u> L., GR, Preda, 16.6.1982, P.C., Kultur ZT 9036 - auf <u>Calamagrostis villosa</u> (CHAUX) GMELIN, GR, Preda, 16.6.1982, P.C., Kultur ZT 9035 - auf <u>Luzula silvatica</u> (HUDS.) GAUD., GR, Preda 16.6.1982, P.C., Kultur ZT 9034 - auf <u>Luzula silvatica</u>, URI, Klausenpass 14.6.1981, P.C., Kultur ZT 9033 - auf <u>Festuca sp. BE</u>, Breitenmoostor, Grosse Scheidegg, 6.7.1982, LEUCHTMANN - auf <u>Carex</u> parviflora HOST., GR, Samnaun, Alp Trida, 26.8.1982, MUELLER - alle ZT -

AMMON (1962) betrachtete P.trichostoma als " eine Sammelart für Pilze mit übereinstimmender Hauptfruchtform und fehlender oder noch nicht bekannter Nebenfruchtform". Für eine ausführliche Beschreibung dieser Art, verweise ich auf die Arbeit dieses Autors. Anhand mehrerer isolierten Einzelsporkulturen kann ich die Auffassung von AMMON nur bestätigen. Die Kollektionen auf Poa trivialis und Arrhenatherum elatius, gesammelt im Tiefland, blieben steril (weisses Luftmyzel). Alle in den Alpen gesammelten Kollektionen bildeten hingegen das Teleomorph. Die Morphologie (die Form und die Grösse der Ascosporen sind vom Reifestadium abhängig) und die Verhaltensweise in Kultur (Myzelwachstum, Myzelfarbe und Fruktifikationzeit) sind aber derart variabel, dass eine Unterteilung anhand des wenigen Materials unmöglich ist. Doch auf Luzula lutea und Luzula spadicea, zwei in den Alpen häufigen Wirtspflanzen, tritt eine etwas abweichende Form auf, die im Sommer auf diesen Wirtspflanzen immer zu finden ist. Sie zeichnet sich durch eine eigenartige Entwicklung aus. Diese Form betrachte ich nachestehend als separate Art. Zwei Kollektionen auf Luzula silvatica lassen sich dagegen nicht von P.trichostoma trennen.

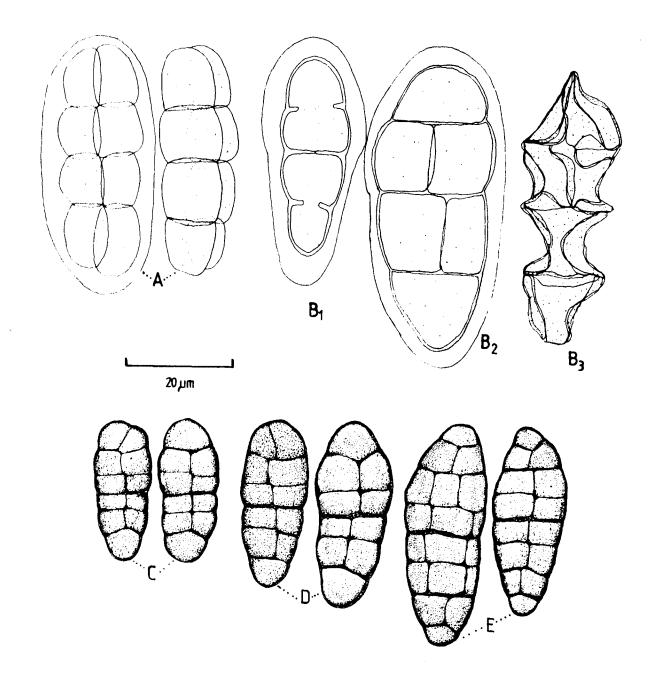


Abb. 25: ASCOSPOREN: (A) <u>Pyrenophora typhaecola</u>; (B) <u>P.ephemera</u> (B₁,B₂,B₃ verschiedene Entwickungsstadien); (C) <u>Pyrenophora phlei</u>; (D) <u>Pyrenophora raetica</u>; (E) <u>Pyrenophora subalpina</u>

5.2.1.a.Pyrenophora ephémera sp. nov.

DIAGNOSIS: P.ephemera sp.nov.: species semper Luzulam luteam et spadiceam inhabitans; Morphologia similis Pyrenophorae trichostomae; Ascosporis symmetricis, ellipsoideis, hyalinis usque luteolis, parte inferiori cuneiformi, transverse 3-septatis, loculis mediis provecta aetate 1-longitudinaliter divisis, 35-50 x 15-30 μ m. Etym.: ob ascosporas maturas effimeras subite consenescentes. TYPUS: Luzula spadicea (ALL.) DC,Rhaetia, Helvetia, Albula, Crap Alv, 25.8.1980, P.C., cultura 48.2.a (ZT).

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Luzula spadicea</u> (ALL.)DC, GR, Albula, Crap Alv, 25.8.1980, P.C., Kultur 48.2.a, TYPUS (ZT) - GR, Sertig, 29.8.1982, MUELLER - GR, Albula Weissenstein, 29.7.1980, MUELLER - GR, Bergün Raveis-ch, 26.7.1956, MUELLER - BE, Hasliberg, 24.7.1962, MUELLER - auf <u>Luzula lutea</u> (ALL.)DC, GR, Albula Passhöhe, 6.7.1981, P.C., Kultur 48.3.a - VS, Gletsch, 6.8.1980, MUELLER - VS, Aletschwald, 3.8.1964, 31.7.1964 und 20.7. 1964 (3 Koll.) MUELLER - alle ZT -

FRANCE: auf <u>Luzula spadicea</u> (ALL.)DC, Alpes Maritimes, Mercantour, Val Fontanalba, Lac Verde, 28.6.1961, MUELLER - Alpes Maritimes, Baisse de Valmasque, Vallée des Merveilles, 30.7.1981, P.C. - ZT -

ABBILDUNG: 25b

Dieser Pilz kommt vermutlich systemisch in Blattspreiten von <u>Luzula</u> spadicea und L.lutea vor.

Ascomata kugelig, sklerotisch, kahl oder mit Borsten besetzt, 150-400 μm im Durchm. Ascomawand skleroplectenchymatisch.

Asci nicht zahlreich, keulig bis zylindrisch, von Paraphysoiden umgeben $120-250 \times 32-60 \, \mu m$.

Ascosporen symmetrisch, ellipsoidisch, obere Hälfte breit abgerundet, untere Hälfte oft keilförmig, hyalin bis blass gefärbt, mit 3 Quersepten, mittlere Segmente nur in reifem Zustand längsseptiert, von einer Schleimhülle umgeben; 35-50 x 15-30 μ m.

Reife Ascosporen unbeständig, rasch verkümmernd, kollabierend.

KULTUREN: Die Entwicklung in Reinkultur ist extrem langsam. Der Pilz ist nur bei niedrigen Temperaturen lebensfähig. Nach wenigen Wochen entstanden zahlreiche, kugelige Sklerotien; nach 6 Monaten waren Asci und Ascosporen vorhanden, diese aber sehr klein und zweizellig; erst nach mehr als

einem Jahr konnte man reife quer- und längsseptierte Ascosporen beobachten. Die reifen Sporen waren unbeständig und kollabierten, bei Zimmertemperatur, sofort.

MUELLER (1977) erwähnte diesen Pilz bereits als Pyrenophora sp.

5.2.2. Pyrenophora polytricha (WALLR.) WEHM., Pleospora Monograph. 1961:282

Sammelart für Pyrenophora mit 5(6) querseptierten Ascosporen. Mehrere

Arten lassen sich ausschliesslich durch ihre Anamorph-Form unterscheiden
(siehe AMMON, 1962). Pleospora scirpi hat auch 5-querseptierten Ascosporen
und steht P. polytricha nahe. Sie hat jedoch ein Alternaria-Anamorph
(eigentlich ein Drechslera, das Konidien in Ketten bildet). Da aber
ein solches Anamorph auch von Pilzen der Pl. discors-Artengruppe gebildet
wird (siehe LUCAS und WEBSTER, 1964 und 5.1.5), sind die verwandtschaftlichen
Beziehungen von Pl.scirpi noch nicht klar, weshalb sie in der vorliegenden
Arbeit zu Pleospora gestellt ist.

5.2.3.Pyrenophora phaeocomes (REB. ex FR)FR., Summa Veg. Scand.II,1849 Upssala

SYNONYM: <u>Pleospora phaeocomes (REB.)WINTER</u>, RABH.Kryptogamenfl.<u>1</u>(2): 521.1887

Eine ausführliche Beschreibung dieser Art findet sich in ERIKSSON (1967a). Die grossen,zylindrischen, mit 6-7 Quersepten und längsseptierten Segmenten versehenen Ascosporen kennzeichnen diesen Pilz.

<u>P.phaeocomes</u> ist die Typusart der Gattung <u>Pyrenophora</u>. Obwohl SHOEMAKER (1961) <u>Drechslera</u>-Konidien auf dem Typusmaterial festgestellt hatte, ist diese Beziehung noch nicht in Kultur nachgewiesen worden.

5.2.4. Pyrenophora typhaecola (CKE)MUELLER, Sydowia 5:256.1951 SYNONYM: Pleospora typhicola (CKE) SACC., Syll.Fung. 2:264.1883

ANAMORPH: Mikrokonidien (Phoma-artig)

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Typha latifolia</u> L., Wichelsee OW, 18.5.1980, LEUCHTMANN, Kultur ZT 9029 - auf <u>Typha angustifolia</u> L., ZH, Hausemersee, 10.5.1981, P.C., Kultur ZT 9030 - (ZT)

ABBILDUNG: 25a und 3b

Diese Art wurde von MUELLER (1951), WEBSTER & LUCAS (1959) und WEHMEYER (1961) ausführlich beschrieben. Wegen der grosszelligen, farblosen, Ascosporen wird sie in die Nähe von <u>P. trichostoma</u> gestellt. Sie weicht jedoch in einigen Merkmalen davon ab: Die Asci sind zahlreich und sind von zahlreichen Paraphysoiden umgeben; die Ascosporen sind eindeutig abgeplattet und extrem dünnwandig (an allen Septen stark eingeschnürt).

WEBSTER & LUCAS (1959) fanden ausserdem in Reinkultur das Anamorph <u>Phoma</u>. Aus zwei frischen Kollektionen konnte ich Einzelsporkulturen isolieren und das Auftreten von <u>Phoma</u> bestätigen.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9029-9030) wachsen schnell (3-5 cm / 2 Wochen /18⁰). Das Myzel ist luftig und grau. Nach 2-4 Wochen entstehen reife Pyknidien eines <u>Phoma</u>-ähnlichen Anamorphes (sehr kurze konidiogene Zelle). Weder andere Anamorphe noch das Teleomorph wurden festgestellt.

5.2.5. Artengruppe Pyrenophora subalpina

Sklerotische und beborstete Ascomata (genau gleich wie <u>P. trichostoma</u>) dunkelbraune Ascosporen und Wirtsspezifität kennzeichnen diese Gruppe alpiner Pilze. Die verwandtschaftlichen Beziehungen mit den anderen <u>Pyrenophora-Arten sind eindeutig</u>; einziger Unterschied ist die Ascosporenwand: dicker und dunkler gefärbt.

- Ascosporen mit 5 Quersepten, 26-34 x 10-13,5 μ m; Ascoma 120-150 μ m im Durchm.; auf <u>Phleum</u> . . . c.<u>P.phlei</u>
- 1* Ascosporen mit 5 Quersepten, 28-37,5 (34) x 11,5-16,5 (14,5) μ m; Ascoma 150-250 μ m; auf <u>Trisetum distichophyllum</u>. b.<u>P.raetica</u>
- 1** Ascosporen mit (5)7 Quersepten, 32-43,5(38,2) x 11,8-16,2 μ m; auf Poa alpina a.P.subalpina

5.2.5.a. Pyrenophora subalpina (MUELLER) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora subalpina, Sydowia 5:274.1951

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: GR, Bergün, Ravigliel, Val Tuors, 21.7.1949 MUELLER, TYPUS (ZT) - GR, Davos, Duncantal, 31.7.1949, MUELLER - GR, Filisur Muchetta, 3.8.1949, MUELLER - GR, Samnaun, 17.8.1951, MUELLER -

TI, Lucomagno, Passhöhe, 13.6.1982, P.C., Kultur ZT 9019 - URI, Klausen-pass, Passhöhe, 14.6.1981, P.C., Kultur ZT 9021/9020 - VS, Aletschreservat 11.9.1969, MUELLER - alle ZT, alle auf <u>Poa alpina</u> L.

ABBILDUNG: 25e

Ascomata in die Blattspreite eingesenkt, kugelig, stark beborstet, sklerotisch, 200-300µm im Durchm.

Ascomawand 30-40 μm dick, skleroplectenchymatisch, äusserste Zellschicht stark pigmentiert.

Asci nicht zahlreich, breit zylindrisch, von wenigen Paraphysoiden umgeben, $110-145 \times 22-32 \mu m$.

Ascosporen zweireihig, symmetrisch, breit ellipsoidisch, dunkel gelbbraun bis dunkelbraun, von einer Schleimhülle umgeben, mit (5) 7 Quersepten, Segmente 1-2mal längsseptiert, Endzellen meist ungeteilt; 32-43,5 (38,2) x 11,5- 16,5 μ m.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9019-9021) bilden nach 2-4 Wochen zahlreiche beborstete Sklerotien oder bleiben steril. Nur selten konnte man reife Ascosporen beobachten. Es bestehen von Stamm zu Stamm auch physiologische Unterschiede (Myzelwachstum, Myzelfarbe).

Diese Art kommt in den Alpen ausschliesslich auf <u>Poa alpina</u> vor. ERIKSSON (1967a) fand sie auch in Fennoscandia und LUCAS & IQBAL (1969) haben diesen Pilz auch in West-Pakistan gefunden, wobei die angegebene Wirtswahl nicht mit derjenigen der alpinen Kollektionen übereinstimmt.

5.2.5.b. Pyrenophora raetica (MUELLER) comb. nov.

BASIONYM: Pleospora raetica MUELLER, Sydowia 5:272-273.1951

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: Pleospora raetica, auf Trisetum distichophyllum (VILL.) P.B., SCHWEIZ: GR, Filisur, Muchetta, 3.8.1949, MUELLER, TYPUS (ZT)-GR, Samnaun, 5.7.1980, LEUCHTMANN, Kultur ZT 9023 - GR, Ofenpass, Val Nuglia 28.7.1979, MUELLER, Kultur ZT 9022 - GR, Sertigtal, 24.8.1980, P.C., Kultur ZT 9024 - GR, Albulapass 5.7.1949, MUELLER - VS, Zermatt, 6.9.1895, Pl.chrysospora var.polaris, det.REHM, leg. WEGELIN -

FRANCE: Val Queyras, St. Veran, 24.8.1954, leg. MUELLER - alle ZT -

ABBILDUNG: 25d

Die Beschreibung dieser Art findet sich in MUELLER (1951a). Sie wurde bis heute ausschliesslich auf <u>Trisetum distichophyllum</u> gefunden; sie unterscheidet sich von <u>P. subalpina</u> durch die kleineren (28,5-37,8 x 11,8-16,2 μ m), 5-querseptierten Ascosporen. Die Asci sind 110-150 x 24-32 μ m, die Ascomata 150-250 μ m im Durchm.

KULTUREN: Alle Einzelsporkulturen (ZT 9022-9024) bilden auf dunkelgrauem Luftmyzel zahlreiche Sklerotien. Nur einmal entwickelten sich spärlich reife Ascosporen.

5.2.5.c.Pyrenophora phlei (MUELLER) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora phlei MUELLER, Sydowia 5:267.1951

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Pleospora phlei</u>, auf <u>Phleum phleoides</u> (L.)KARSTEN, SCHWEIZ, GR, Ftan, 18.7.1949, MUELLER, TYPUS (ZT).

ABBILDUNG: 25c

Eine ausführliche Beschreibung dieser Art findet sich in MUELLER (1951a). Sie unterscheidet sich von <u>P.raetica</u> (5.2.5.b) durch kleinere Ascomata, 120-150 μ m im Durchm., kleinere Asci, 70-90 x 23-27 μ m und kleinere Ascosporen, 26-34 x 10,5-13,5 μ m.

KULTUREN: keine.

5.3. LEPTOSPHAERULINA MacALPINE, Fungus diseases of stone-fruit-trees in Australia, p.103.1902

SYNONYMA: Pseudoplea v.HOEHN., Ann.Mycol. 16:158

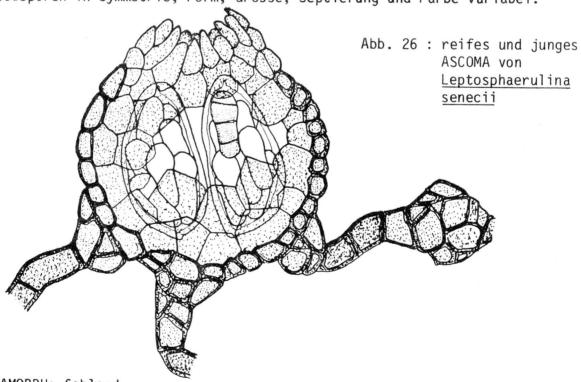
Pleospora Sekt. Pseudopleella MUELLER, Sydowia 5:265.1951

Scleropleella v.HOEHN., Ann Mycol. 16:158.1918

TYPUS: Leptosphaerulina australis MacALPINE

Myzel auf und im Blattgewebe sich ausbreitend, zuweilen dichte Hyphengeflechte bildend; Hyphen dickwandig, dunkelbraun und stark septiert. Fruktifikation erst auf abgestorbenem Blattgewebe (vorjährige Blätter oder nekrotische Teile lebender Blätter) entstehend.

Ascomata einzeln oder in Gruppen, meist sehr klein (unter 150 µmø),kugelig, aus einer Hyphenzelle meristematisch (fortgesetzte Zellteilung in allen Richtungen) entstehend, mit einem undifferenzierten Mündungsporus oder am Scheitel mit länglichen, die Mündung umgebenden Zellen oder mit schwarzen Borsten versehen; Ascomawand einschichtig, braun; Asci im Ascoma wenig zahlreich, ei- oder sackförmig, bitunicat, mit einem reflektierenden Apikalring versehen, von Geweberesten oder von spärlichen Paraphysoiden umgeben. Ascosporen in Symmetrie, Form, Grösse, Septierung und Farbe variabel.



ANAMORPH: fehlend

KULTUREN: Myzel langsam wachsend, kompakte, schwarze Geflechte aus dickwandigen, stark septierten, oft zerbrechlichen (Chlamydosporenartig) Hyphen bestehend; Teleomorph nach 1-3 Monaten (vielfach nur unter Lichteinwirkung)entstehend.

Die Geschichte der Gattung <u>Leptosphaerulina</u> wurde bereits von GRAHAM & LUTTRELL (1961) und später von BARR (1972) besprochen. Die erstgenannten Autoren befassten sich mit der Artengruppe <u>L.australis-trifolii</u>, welche vor allem auf Futterpflanzen lebende Arten umfasst. Die Morphologie dieser Gruppe ist sehr homogen, einige Arten sind Saproben, andere hingegen pathogene Parasiten. Deshalb trennt BARR (1972) die von ihr erweiterte Gattung <u>Leptosphaerulina</u> in die Sektionen <u>Pseudoplea</u> (parasitische Arten) und <u>Leptosphaerulina</u> (saprobische Arten). Ferner stellt sie die Arten mit <u>Phragmosporen</u> zu der dritten Sektion Scleropleella.

Die hier untersuchten Arten sind ausschliesslich alpin (der nachstehende Artenschlüssel umfasst auch andere Arten). Meine Beobachtungen darüber lassen sich folgendermassen zusammenfassen:

- Die Arten zeigen eine mehr oder weniger ausgeprägte Wirtsspezifität und siedeln sich vorwiegend auf den Blättern an. Die meisten Arten fruktifizieren erst auf abgestorbenen Blättern, dürften aber schon endophytisch in den lebenden Geweben zu finden sein (vgl. auch Kap. 4). Andere (z.B. L.myrtillina und L.alpina, beide auf Ericaceae!) bilden ihre Fruktifikationen bereits auf nekrotischen Teilen lebender Blätter.
- Trotz ihrer Wirtsspezifität wachsen diese Pilze auf Laboratoriumsnährboden gut. Ihre Verhaltensweise in Kultur ist einheitlich und charakteristisch: Sie bilden ein schwarzes, kompaktes Myzel mit dickwandigen Hyphen (genau gleich wie auf dem Wirt) und die Entstehung des Teleomorphes ist in den meisten Fällen lichtabhängig. Da diese Merkmale auch für L.australis und die anderen von GRAHAM & LUTTRELL untersuchten Arten typisch sind, lassen sie sich gut verwenden für eine Umschreibung der Gattung.
- Die Fruchtkörperontogenese ist einheitlich. Die Fruchtkörper entwickeln sich durch Teilung in allen Richtungen aus einer Myzelzelle (vgl. Kap. 2.1); die kleinsten Ascomata sind wenig differenziert, die grösseren dagegen haben eine dickere Wand, bilden Borsten und haben auch spärliche Paraphysoiden.
- Die Sporengestalt ist vielfältig aber für jede Art konstant und kennzeichnend: die Sporen sind symmetrisch oder asymmetrisch, hyalin oder braun, zweizellig, nur querseptiert oder mauerartig septiert.

Die morphologische Variabilität und die komplexen Beziehungen zu den besiedelten Wirten erschweren die Taxonomie von <u>Leptosphaerulina</u>; die Arten mit zweizelligen Sporen zeigen Aehnlichkeiten mit Pilzen der Familie <u>Stigmataceae</u> THEISS. (vgl. v.ARX & MUELLER, 1975); die Arten mit mauerartig septierten Ascosporen stehen nahe bei <u>Pleospora</u>. Die Arten mit kleinen undifferenzierten Ascomata müssten als <u>Pseudosphaeriaceae</u>, die mit grösseren Ascomata, die auch Paraphysoiden haben, als <u>Pleosporaceae</u> aufgefasst werden.

Eine "historische" Schwierigkeit ist ausserdem die Trennung zwischen Leptosphaerulina und Wettsteinina v.HOEHN. (vgl. BARR, 1972). Ich habe zwei Wettsteinina Arten in Kultur isoliert: W.pachyasca (ROSTR.) PETRAK - Stamm 56.1.a - und W.macrotheca (ROSTR.) MUELLER - Stamm ZT 9160 -. Beide Pilze zeigten Reinkulturen mit schnell wachsendem, luftigem, weissgrauem Myzel, sind also von den typischen Leptosphaerulina-Kulturen deutlich verschieden. Dieses Merkmal könnte eine wichtige Hilfe sein, um zweifelhafte Arten zur einen oder anderen Gattung zu stellen.

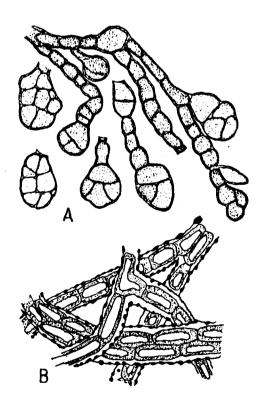


Abb.27: (A) zerbrechliches Chlamydosporen-ähnliches Myzel, in Kulturen von verschiedenen <u>Leptosphaerulina</u>-Arten. (B) Myzelgeflecht von <u>Leptosphaerulina</u> gei-reptantis auf Blättern von Geum reptans

ARTENSCHLUESSEL: (neben die hier untersuchten alpinen Arten sind auch Artengruppe <u>L.australis</u> - siehe GRAHAM &LUTTRELL, 1961-, <u>L.hyperborea</u> und <u>L.personata</u> - siehe BARR 1972 - einbezogen).

1	Ascosporen mit Primärseptum deutlich über der Mitte, oberer
] *	Teil kopfig erweitert
2 2*	Reife Ascosporen stets mit 1-2 Quersepten
3	Ascosporen nur mit Primärseptum, braun, 20-24,5 x8-9,5 µm; auf <u>Potentilla valderia</u> 5.3.4 <u>L.potentillae</u>
3*	Ascosporen mit 2 Septen, hyalin, dickwandig, 19-23 x 10-12 µm; auf <u>Primula</u> 5.3.5 <u>L.primulaecola</u>
4 4*	Ascosporen mit (1)-3 oder 3 oder 3-4 Quersepten
5 5*	Ascosporen überwiegend phragmospor 6 Ascosporen mit Quer- und Längssepten, 4 Quersepten, 16-21 x 5-7,5 µm, hellbraun; auf <u>Potentilla caulescens</u> 5.3.2 <u>L.pulchra</u>
6	Ascosporen mit (1)-3 Quersepten, dickwandig, dunkelbraun; auf <u>Cassiope tetragona</u> (und, nach BARR 1959, anderen: subarktischen Wirtspflanzen) (siehe BARR 1972) <u>L.hyperborea</u>
6*	Ascosporen mit 3 Quersepten, dünnwandig, hellbraun, Oberteil nur leicht dicker als Unterteil, 15-27 x 4,5-7,5 µm; auf Monokotyledonen im Tiefland (siehe BARR 1972) L.personata
6**	Ascosporen mit 3-4 Quersepten, Oberteil deutlich dicker als Unterteil, hellbraun, 11-18,5 x 4,5-6,5 µm; auf Senecio carniolicus, Alpen 5.3.1 L.senecii
7 7*	Ascosporen jung hyalin oder schwach gelblich, später hellbraun
8	Ascosporen mit 5-6 Quersepten
8** 8**	Ascosporen mit 8-12 Quersepten, 32-43 x 11-16 µm; auf Dryas octopetala (Blattunterseite)
9	Ascosporen mit oberen Sporenteil X-förmig septiert, Segmente des unteren Sporenteils mit Längssepten, $21-32 \times 9,5-14,5 \mu m;$ auf <u>Potentilla rupestris</u> 5.3.7. <u>L.rupestris</u>

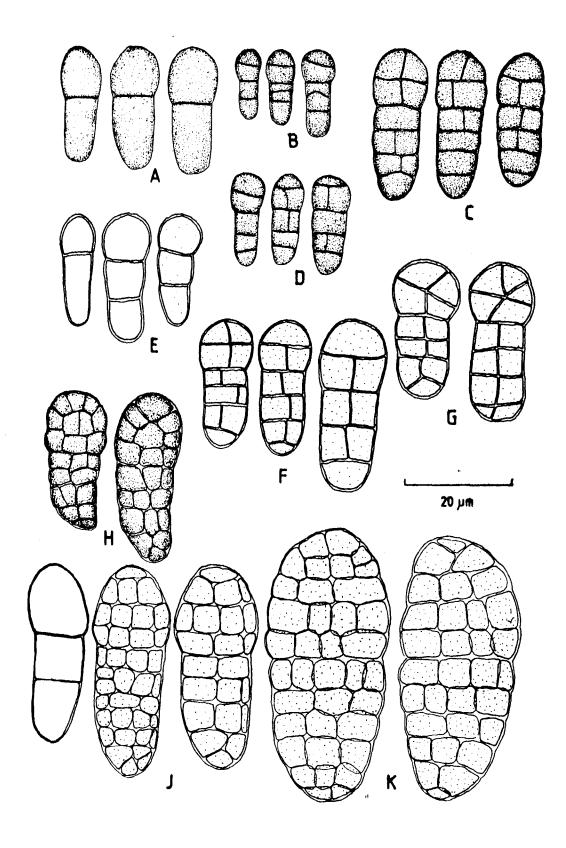


Abb. 28: ASCOSPOREN von: (A) <u>Leptosphaerulina potentillae</u>; (B)<u>L.senecii</u>; (C) <u>L.gei-reptantis</u>; (D) <u>L.pulchra</u>; (E) <u>L.primulaecola</u>; (F) <u>L.vitrea</u>; (G) <u>L.rupestris</u>; (H) <u>L.alpina</u>; (J).<u>L.nitida</u>; (K) <u>L.albulae</u>.

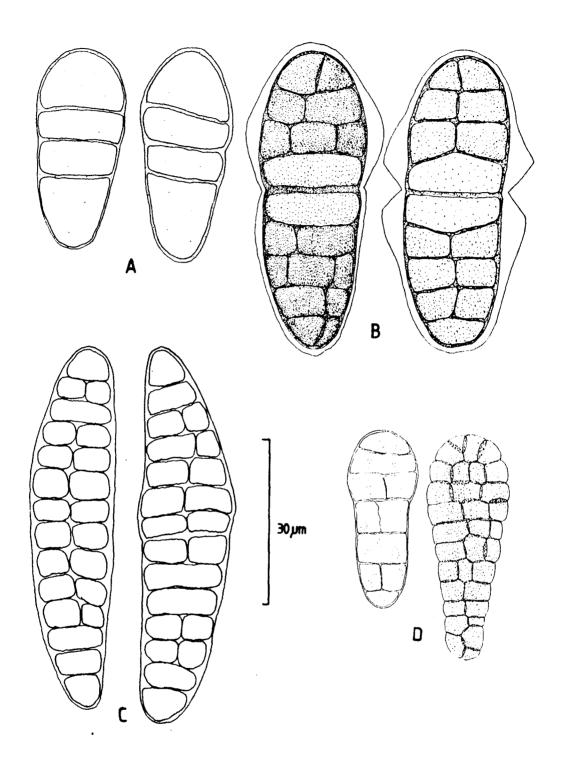


Abb. 29: ASCOSPOREN von: (A) <u>Leptosphaerulina myrtillina</u>; (B) <u>L. sieversiae</u>; (C) <u>L.carinthiaca</u>; (D) <u>L. dryadis</u>.

9*	Ascosporen mit oberem [ei] senkrecht und waagrecht septiert, 19-28 x 9,5 µm; auf <u>Potentilla</u> und <u>Alchemilla</u> Arten
9**	Ascosporen 32-43 x 11-16 µm; auf <u>Dryas</u> vgl. 5.3.14. <u>L.dryadis</u>
10	Ascosporen mit 5 Quersepten, in den Segmenten mit höchstens einem Längsseptum, 20-31 x 8-11 µm; auf <u>Geum reptans</u> 5.3.3 <u>L.gei-reptantis</u>
10*	Ascosporen mit 7 Quersepten, in den Segmenten mit einem bis drei Längssepten, 29-38 x 10-16 µm; auf <u>Arctous</u> (<u>Arctostaphylos</u>)alpina
11 11*	Ascosporen mit meist 3 Quersepten, selten mit 4, hyalin
12	Mittlere Zellen der Ascosporen deutlich kürzer als Endzellen, Längssepten fehlend, 35-45 x 15-18 µm; auf <u>Vaccinium</u> <u>myrtillus</u> (Blattflecken) . 5.3.11 <u>L.myrtillina</u>
12*	Alle Zellen ungefähr gleich lang, z.T. mit einem Längsseptum, 38-62 x 17-26 μ m; auf <u>Trifolium</u> -Arten, (Blattflecken) <u>L.trifolii</u> , siehe GRAHAM & LUTTRELL, 1961
13 13*	Ascosporen mit meist 4 Quersepten, in den Segmenten mit Längssepten
14	Ascosporen bis 50 µm lang und 11-19 µm breit; meist auf Medicago L.briosiana, siehe GRAHAM & LUTTRELL, 1961
14*	Ascosporen kleiner, 40 μ m Länge kaum überschreitend 15
15	Ascosporen stets mit Längssepten (auf V-8 Agar mit rosa Pigment wachsend) 25-40 x 10-15 µm; auf verschiedensten Wirten (Poaceae , Violaceae , Brassicaceae) . L.australis , siehe GRAHAM & LUTTRELL, 1961
15*	Ascosporen dimorph, teils ellipsoidisch mit Längssepten, teils zylindrisch ohne Längssepten, 26-35 x 10-14 µm; parasitisch auf <u>Arachis</u> <u>L.arachidicola</u> , siehe GRAHAM & LUTTRELL, 1961
16 16*	Ascosporen mit 5-6 Quersepten
17	Ascosporen meist mit 5 Quersepten und mit bis 3 Längssepten, 24-43 x 12-17 µm; saprobisch auf verschiedenen Pflanzen L.argentinensis, siehe GRAHAM & LUTTRELL, 1961

17*	Ascosporen meist mit 6 Quersepten und mit bis 4 Längssepten, 35-60 x 13-21 µm; saprobisch auf verschiedenen Pflanzen L.americana, siehe GRAHAM & LUTTRELL, 1961
18	Ascosporen braun, mit 8 Quersepten, die beiden mittleren Segmente linsenförmig, ohne Längssepten, die übrigen mit einem bis zwei Längssepten, 48-57 x 17-22 µm; auf Geum reptans
18*	Ascosporen mit 9 und mehr Quersepten
19	Ascosporen blassgelb bis hellbraun, ellipsoidisch, mit 9-11 Quersepten und mehreren Längssepten, 45-55 x 20-25 μ m; auf Potentilla caulescens . 5.3.9 L.albulae
19*	Ascosporen hvalin, im Alter blass bräunlich, spindelförmig, mit

12-13 Quersepten und Segmente mit 0-2 Längssepten, 55-75 x

5.3.13.L.carinthiaca

5.3.1. Leptosphaerulina senecii sp.nov.

14-17 μm; auf Ranunculus alpestris

L.senecii sp.nov.: Mycelio crescenti ad folias caulesque Senecionis carniolicis. Ascomatibus sparsis, parvis, 25-80 μ m diam. Ascis sacciformibus, 16-35 x 10-16 μ m. Ascosporis asymmetricis, parte superiori globulari, parte inferiori cylindracea, transverse (3)4(5)-septatis, sine septis longitudinalis, spadiceis, 11-18,5 x 4,8-6,5 μ m. Fig. 28b. TYPUS: Senecio carniolicus, Helvetia, Rhaetia, Bergün, Fuglas, 2.8.1949 MUELLER (ZT)

UNTERSUCHTES MATERIAL: auf <u>Senecio carniolicus</u> WILLD.: SCHWEIZ: GR, Bergün, Fuglas, 2.8.1949, MUELLER, TYPUS (ZT) - GR,Val Tuors, Raviglel, 21.7.1949, MUELLER (ZT) - GR,Umbrail, 21.6.1953, MUELLER (ZT).

ABBILDUNG: Abb.28b (Ascosporen); Abb.26 Ascoma

Myzel hellbraun, aus dickwandigen Hyphen; in der Epidermis von Blättern und Stengeln wachsend.

Ascomata zerstreut, hellbraun, kugelig, am Scheitel mit einem Kranz länglicher Zellen versehen, sonst kahl, winzig klein, 25-80 μ m im Durchm. Ascomawand sehr dünn, 4-6 μ m, aus einer einzigen Schicht von isodiametrischen Zellen aufgebaut.

Asci 1-10 je Ascoma, sackförmig, $16-35 \times 10-16 \mu m$.

Ascosporen asymmetrisch, oberer Teil kugelig, unterer Teil zylindrisch abgerundet, hellbraun, glatt, mit (3)4(5) Quersepten, ohne Längssepten, ll,5 -18,5 (14,5) x 4,5-6,5 μ m.

KULTUREN: keine

Dieser auf <u>Senecio carniolicus</u> WILLD. lebende Pilz kennzeichnet sich morphologisch durch Sporengrösse und Sporenseptierung.

5.3.2. Leptosphaerulina pulchra (WINTER) BARR, Contr. Inst.Bot.Univ.

Montreal, 73:7:1959

SYNONYMA: Sphaerella pulchra WINTER, Hedwigia 11:146.1872

Leptosphaeria pulchra (WINTER) SACC., Syll. Fung. 2:53.1883

Mycodotea pulchra (WINTER) KIRSCHST., Kryptogamenfl. Mark
Brandenb. VII, 3:433.1886

Sphaerulina potentillae ROSTRUP, Bot.Tids.14:228,1884-85

Pseudoplea potentillae (ROSTR.)PETRAK, Ann.Mycol.39:270.1941

Pleospora potentillae (ROSTR.) MUELLER, Sydowia 5:266.1951

Pleospora exigua MUELLER, Sydowia 4:191.1950

Pseudoplea pulchra (WINTER) BARR, Contr.Inst.Bot.Univ.Montreal
73:7.1959

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Potentilla caulescens</u> L., TI, Generoso Bellavista, 21.5.1956, MUELLER, (ZT) - GR, Bergün, Val Tuors, 8.8.1949 MUELLER (ZT) - GL, Filzbach, Alp Platten, 17.9.1948, MUELLER (ZT) - auf <u>Alchemilla</u> L.sp., BE, Rosenlaui, Schwendenboden, 6.7.1982, P.C., Kultur 150.1.a (ZT).

ABBILDUNG: 28d

Myzel oberflächlich auf der Epidermis sich ausbreitend, hellbraun, Hyphenwand dünn.

Ascomata zahlreich, zerstreut, kugelig, kahl, 40-100 $_{\mu}$ m im Durchm. Asci wenige je Ascoma, sackförmig, 27-43 x 13,5-21 $_{\mu}$ m. Ascosporen asymmetrisch, Oberteil dicker und breit abgerundet, Unterteil zylindrisch, hellbraun; mit 4 Quersepten und vereinzelten Längssepten; 16-21,6 (18,3) x 5,4-7,5 $_{\mu}$ m.

KULTUREN: Wie in der Gattungsdiagnose; Teleomorph nach 1-2 Monaten reif. Die Sporenseptierung entspricht derjenigen des Pilzes auf dem Wirt.

Diese Art ist häufig auf <u>Potentilla caulescens</u>. Sie kommt aber auch auf anderen Wirtspflanzen vor. Die Septierung der Sporen ist charachteristisch.

5.3.3. Leptosphaerulina gei-reptantis (CARESTIA) comb.nov.

BASIONYM: <u>Pleospora gei-reptantis</u> CARESTIA, Erb.Critt. ital. II, 247; Hedwigia 9:23.1870

non Pleospora gei-reptantis sensu WEHMEYER (1961, S.213)

*NEOTYPUS

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Geum reptans</u> L.: GR, Bergün, Plaz-Bi, 20.7.1949, MUELLER - GR, Samnaun, 17.8.1951, MUELLER - GR, Sur, Alp Flix, Gugernell, 2720 m, 5.9.1961, HESS - GR, Albulapass, 23.8.1961, R.SHOEMAKER - GR, Albulapass, 3.8.1972, MUELLER -*GR, Samnaun, 11.7.1981, LEUCHTMANN, Kultur ZT 9080 - auf Alchemilla nitida BUSER, VS, Aletschwald, 3.8.1964, MUELLER -

FRANCE: auf <u>Alchemilla vetteri</u> BUSER, Alpes Maritimes, Mt. Chiron, 27.6. 1956, MUELLER -

ARKTIS: auf <u>Alchemilla alpina</u> L. Ost Island, alpine Stufe, Seydis Fjord 7.1931, MAYER alle ZT

ABBILDUNG: 28c, 27b und 4f

Myzel auf der Blattspreite, meist dichte, auffällige, braunschwarze Flecken bildend, Hyphen extrem dickwandig, stark sklerotisiert und skulptiert.

Ascoma in Gruppen auf dem Myzelpolster oder gelegentlich zerstreut wachsend, kugelig bis birnenförmig, kahl, 50-120 μm .

Asci wenig zahlreich, sackförmig, 45-70 x 21-35 μm .

Ascosporen asymmetrisch, Form wie <u>L.pulchra</u>, hellbraun, mit 5 Quersepten, nicht alle Segmente längsgeteilt; 20-31,5 (26) x 8-11 (9,6) μ m.

KULTUREN: Wie in der Gattungsdiagnose; Teleomorphbildung nach zwei Monaten.

Diese Art kommt in erster Linie auf <u>Geum reptans</u> L. vor; die drei Kollektionen auf <u>Alchemilla spp</u>. lassen sich jedoch morphologisch nicht unterscheiden. WEHMEYER (1961) verwendete diesen Namen für die ebenfalls auf <u>Geum reptans</u> vorkommende, aber morphologisch eindeutig verschiedene <u>L.sieversiae</u> (5.3.12). Typusmaterial von <u>Pleospora gei-reptantis</u> ist nach BERLESE (1888) unbrauchbar. In der unzureichenden Beschreibung von CARESTIA (1867) steht aber "Hypophylla basi mycelio dematiaceo, fusco copioso insidentibus; sporidis.... pluriloculati, variis loculi simplicibus vel uno alterove dimidiatis", was genau mit dem hier beschriebenen Pilz übereinstimmt, für L.sieversiae jedoch nicht zutrifft.

Für diesen Pilz verwende ich deshalb den von CARESTIA angegebenen Name und die Kollektion "auf <u>Geum reptans</u>, Kt. GR, Samnaun, Kultur ZT 9080, 11.7.1982, LEUCHTMANN"wird als NEOTYPUS vorgeschlagen.

5.3.4. Leptosphaerulina potentillae (MUELLER) comb.nov.,non Pseudoplea

potentillae (ROSTR.)PETRAK nec Pleospora potentillae (ROSTR.)MUELLER (vgl.
L.pulchra 5.3.2)

BASIONYM: Phaeosphaerella potentillae MUELLER, Revue de Mycologie 19:57.1954

SYNONYMA: Mycosphaerella potentillae MUELLER, Beitr. z. Kryptogamenfl. der Schweiz 11(2):361.1962

Mycosphaerella muelleriana MORELET, Bull.Soc.Sc.Nat.Archeol. Toulon Var.201:4.1972

UNTERSUCHTES MATERIAL: FRANCE: auf <u>Potentilla valderia</u> L., Alpes Maritimes, Col de Valmasque, Mercantour, 11.8.1953, MUELLER, TYPUS (ZT)-Alpes Maritimes, Mercantour, Madonna delle finestre, BERNOUILLI(ZT).

ABBILDUNG: 28a

Eine ausführliche Beschreibung dieser Art findet sich in MUELLER (1954). In den untersuchten Kollektionen haben die Ascomata einen Durchmesser von 50-100 μ m, die Asci sind 40-65 x 20-26 μ m gross und die Ascosporen 20-24,5 x 8-9.5 μ m.

KULTUREN: Nach MUELLER (mündliche Mitteilungen) hat diese Art gleiche Reinkulturen wie die übrigen <u>Leptosphaerulina</u>-Arten. Da der Pilz nur im Dunkelnkultiviert wurde, konnte keine Fruktifikation festgestellt werden.

Diese Art kommt auf Blättern von <u>Potentilla valderia</u> L. in Frankreich vor. Auf Grund der zweizelligen, braun gefärbten Sporen ist sie zuerst als <u>Phaeosphaerella</u> und dann auch als <u>Mycosphaerella</u> betrachtet worden, in Form und Färbung stehen die Ascosporen aber denen von andern auf <u>Potentilla</u> lebenden <u>Leptosphaerulina</u>-Arten sehr nahe. Die Septierung der Sporen scheint mir deshalb, angesichts aller anderen für <u>Leptosphaerulina</u> typischen und übereinstimmenden Merkmalen, als unwesentliches Merkmal, um sie in eine von <u>Leptosphaerulina</u> verschiedene Gattung zu stellen.

5.3.5. Leptosphaerulina primulaecola (WINTER) comb.nov.

BASIONYM: Sphaerella primulaecola WINTER, Hedwigia 1880:188

SYNONYMA: <u>Leptosphaeria primulaecola</u> (WINT.) SACC., Syll.Fung.2:49.1883

<u>Scleropleella primulaecola</u> (WINT.)v.HOEHN., Ann.Mycol. <u>18</u>:176.1920

<u>Mycodotea primulaecola</u> (WINT.) KIRSCHT., Kryptogamenfl. f. Mark

Brdbg, VII/3:432.1886

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Primula viscosa</u>*ALL., GR, Albulapass, 29.6.1969, MUELLER - GR, Albulapass, 8.1882, WINTER, RABH. Fung.Eur. no. 2849 - TI, Gotthardpass, Passhöhe, MUELLER - auf <u>Primula hirsuta</u>*VILL., GR, Bergün Raveis-ch, 22.7.1949, MUELLER - alle ZT - * = Primula latifolia LAPEYR.

ABBILDUNG: 28e KULTUREN: keine

Eine Beschreibung dieser auf <u>Primula latifolia</u> LAPEYR. vorkommenden Art findet sich in MUELLER (1950, S.220).

Charakteristisch für diese Art sind die asymmetrischen, hyalinen, deutlich dickwandigen Sporen. Oekologie, Myzel, Fruchtkörberbau und Asymmetrie der Sporen lassen aber keine Zweifel an der Zugehörigkeit dieses Pilzes zu Leptosphaerulina.

5.3.6. Leptosphaerulina vitrea (ROSTR.) WEHM., Pleospora Monographie 1961:334

BASIONYM: Pleospora vitrea ROSTR., Till. Groenl.Svampe (Meddel Groen. 3: 620.1889

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Potentilla verna</u> L., TI, Lucomagno, 13.6.1982, P.C., Kultur ZT 9082 - auf <u>Potentilla sp.</u> GR, Val Bever, 18.7.1954, MUELLER - auf <u>Potentilla erecta</u> (L.) RAUSCHEL, GR, Val Tuors

2.8.1949, MUELLER - auf <u>Alchemilla pallens</u> BUSER, TI, Piora, 21.7.1982, P. C. - auf <u>Alchemilla hoppeana</u> BUSER, GR, Seewis, Scesaplanahütte, 15.8.1982, MUELLER - auf <u>Alchemilla alpina</u> L., VS, Simplonpass 10.6.1963, MUELLER-

FINNLAND: auf Alchemilla alpina L., 2.8.1958, ROIVAINEN -

GROENLAND: auf <u>Alchemilla alpina</u> L., 22.8.1936, WEGMANN - alle ZT.

ABBILDUNG: 28f

Ascomata zerstreut, meistens auf stark filzig behaarten Blättern eingesenkt, dunkelbraun, kahl, kugelig bis eiförmig, 60-120 µm im Durchm.

Asci wenig zahlreich, sackförmig, von spärlichen Paraphysoiden umgeben, 40-80 x 25-45 µm.

Ascosporen im unteren Teil des Ascus zusammengeballt, keulenförmig, asymmetrisch, Oberteil kugelig, Unterteil zylindrisch, hyalin bis blassgelb, mit 5 Quersepten; Segmente senkrecht geteilt; $19-28 \times 9,5-14 \mu m$.

KULTUREN: Wie in der Gattungsdiagnose. Teleomorph nach einem Monat reif.

Die Kollektion auf <u>Potentilla erecta</u> zeigt etwas grössere Sporen (28-35 µm lang), alle anderen Merkmale entsprechen jedoch denen von <u>L.vitrea</u>. Diese arktisch-alpine Art ist häufig auf Alchemilla alpina grex.

5.3.7. Leptosphaerulina rupestris sp.nov.

L.rupestris sp.nov.: diagnosis: differt a L.vitrea partes superiori ascosporarum septatione X-formi.Ascosporis 21-32 x 9,5-14,5 µm. Habitat in foliis Potentillae rupestris.

TYPUS: Potentilla rupestris L., Helvetia, Vallesia Grächenbad, 22.5.1982, Kultur ZT 9078, LEUCHTMANN, (ZT).

UNTERSUCHTES MATERIAL: auf <u>Potentilla rupestris</u> L., SCHWEIZ: VS, Grächenbad 22.5.1982, LEUCHTMANN, Kultur ZT 9078, TYPUS (ZT) - ZH, Rhein, nahe Eglisau, 23.5.1864, HUEGENIN, Ex. Herb.Phaner. ZT - VS, Grächen, 25.5.1953, MUELLER (ZT).

ABBILDUNG: Abb.28g und Abb.4g

Myzel braun, die ganze Blattoberfläche befallend.

Ascomata zerstreut, zahlreich, leicht eingesenkt, kahl, kugelig bis birnenförmig, 90-130 μ m im Durchm. Ascomawand sehr dünn 5-15 μ m.

Asci nicht zahlreich (5-10 je Ascoma), sackförmig, $40-70 \times 28-35 \mu m$.

Ascosporen asymmetrisch, Form wie <u>L.vitrea</u>, hyalin bis blassgelb, mit 5 Quersepten; Oberteil X-förmig geteilt (dieses Merkmal ist konstant auch in Kultur); Segmente des Unterteils senkrecht längsgeteilt; 21-32 x $9.5-14.5~\mu m$.

KULTUREN: Wie in der Gattungsdiagnose. Die Reinkultur ZT 9078 bildet das Teleomorph nach zwei Monaten.

Diese Art hat sich offensichtlich auf Potentilla rupestris spezialisiert.

5.3.8. Leptosphaerulina nitida sp.nov.

L.nitida sp.nov.: Ascomatibus ovalibus, fuscis apice nigris setosis, 70-160 μ m diam. Ascis sacciformibus, raris, 70-90 x 30-50 μ m. Ascosporis asymmetricis, parte superiori laeviter crassiori, lutescentibus, transverse 10-13 septatis, loculis divisis longitudinaliter 3-4, 31-45 x 13-17 μ m. Habitat in foliis caulibusque Alchemillae nitidae. TYPUS: Alchemilla nitida BUSER, Helvetia, Mons Barnabae, 13.6.1982, cultura ZT 9076, P.C. (ZT) -

UNTERSUCHTES MATERIAL: auf <u>Alchemilla nitida</u> BUSER: SCHWEIZ, TI, Lucomagno, Passhöhe, 13.6.1982, P.C. Kultur ZT 9076, TYPUS (ZT) - TI, Piora 21.7.1982, P.C. - GR, Bergün, Preda, Punt Ota, 16.6.1982, P.C., Kultur ZT 9077 - GR, Preda, Naz, 16.6.1982, P.C., Kultur ZT 9075 - alle ZT.

ABBILDUNG: Abb. 28j und Abb.4h

Ascomata zerstreut in der durch die starke Behaarung filzigen Blatt- oberfäche eingesenkt, eiförmig, im unteren Teil hellbraun, am Scheitel schwarz, mit langen dunkelbraunen, starren Borsten besetzt, 70-160 μ m im Durchm. Die Mündung ist von kurzen, hyalinen, stumpfen, borstenartigen Zellen verschlossen. Ascomawand sehr dünn, 5-10 μ m, meistens aus nur einer Zellschicht bestehend.

Asci 2-5 je Ascoma, sackförmig bis oval, mit einem auffälligen Apikalring versehen, von spärlichen, in reifem Zustand aufgelösten Paraphysoiden umgeben, $70-90 \times 30-50 \ \mu m$.

Ascosporen zusammengeballt, asymmetrisch, Oberteil kopfig erweitert, Unterteil länger und zylindrisch, hyalin bis blassgelb (alte Sporen hellbraun), dünnwandig, glatt, ohne Schleimhülle, mit 10-13 Quersepten; Segmente 3-4mal längsseptiert; 31-45 (39,5) x 13,5-17 (15,5) μ m.

KULTUREN: Wie in der Gattungsdiagnose. Alle Reinkulturen (ZT 9076-9078) sind homothallisch.

Diese Art ist häufig auf <u>Alchemilla nitida</u> BUSER (<u>Alchemilla conjungta grex</u>). Kennzeichnend sind die am Scheitel dunklen, mit steifen Borsten besetzten Ascomata und die Grösse und Septierung der Ascosporen.

Die Kollektion "Alchemilla alpina L., FRANCE, Vercor, Col de Roussel, 21.6.1958, MUELLER" zeigt grössere Sporen (39-52 x 16-19 µm)

5.3.9. Leptosphaerulina albulae sp.nov.

L.albulae sp.nov.: Ascomatibus mycelio atro, compacto, fasciculato insidentia, nigris globosis, setosis, 80-180 μm diam. Ascis raris, sacciformibus,130-150 x 45-60 μm . Ascosporis hyalinis, ellipsoideis, symmetricis, transverse 9-11 septatis, loculi septis 3-4 longitudinalis divisis, 45-55 x 20-24,5 μm . Habitat in foliis Potentillae caulescentis. TYPUS: Potentilla caulescens L., Helvetia, Albula, Preda, 16.6.1982. cultura ZT 9074, leg. P.C. (ZT).

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>L.albulae</u>, auf <u>Potentilla caulescens</u> L., SCHWEIZ, GR, Albulapass, Strasse nach Preda, 16.6.1982, P.C; Kultur ZT 9074, TYPUS (ZT)

ABBILDUNG: 28k

Myzel schwarz, kompakt, Hyphen zuweilen dicht gebündelt.

Ascomata aus dem Myzel entstehend, stromatisch, kugelig, schwarz, mit dünnen, dunklen Borsten besetzt, $80-180~\mu m$ im Durchm.

Asci 130-150 x 45-60 µm, sackförmig, wenig zahlreich.

Ascosporen zusammengeballt, symmetrisch, ellipsoidisch, in der Mitte leicht eingeschnürt, blassgelb bis hellbraun, dünnwandig, mit 9-11 Quersepten; Segmente 3-4mal längsseptiert; 45-55 x 20-24,5 µm.

KULTUREN: Wie in der Gattungsdiagnose. Das Teleomorph entsteht nach zwei Monaten.

Ich habe diese Art nur einmal auf Blättern von <u>P.caulescens</u> gefunden. Die Fruchtkörper entstehen vor allem am Blattrand.

5.3.10. Leptosphaerulina alpina sp.nov.

<u>L.alpina</u> sp.nov.: Species fructificans ad partes emortuas foliorum <u>Arctostaphili alpinae</u>. Ascomatibus globosis, glabris, $80\text{-}150~\mu\text{m}$ diam. Ascis raris, sacciformibus, $50\text{-}70~x~25\text{-}45~\mu\text{m}$. Ascosporis fuscis, asymmetricis, parte superiori brevi et lata, parte inferiori angusta et longa, transverse 7-septatis, loculi septis 1-3 longitudinalis divisis, $29\text{-}38~x~10\text{-}16,5~\mu\text{m}$.

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Arctostaphylos alpina</u> (L.) SPRENGEL, TI, Lucomagno unterhalb der Passhöhe, 9.8.1962, MUELLER TYPUS (ZT)-ITALIEN: Judikarischen Alpen, Monte Tremalzo, 27.6.1963, MUELLER, (ZT).

ABBILDUNG: 28h

Ascomata auf dürren Teilen lebender Blätter von <u>A.alpina</u> zerstreut, spärlich, kugelig, kahl, mit einer im Umriss rundlichen, von länglichen hyalinen Zellen ausgefüllten Mündung. Ascomawand einschichtig, braun. Asci wenige je Ascoma, sackförmig bis kugelig, 50-70 x 25-45 μ m. Ascosporen asymmetrisch Oberteil kopfig erweitert, Unterteil länger und dünner, hellbraun bis braun, dünnwandig, mit 7 Quersepten; Segmente 1-3mal längsseptiert; 29-38 (32,5) x 10-16,2 (12,5) μ m.

KULTUREN: keine

Dieser Pilz lebt parasitisch in <u>Arctostaphylos alpina</u> und fruktifiziert auf nekrotischen Blatteilen.

5.3.11 Leptosphaerulina myrtillina (FAUTR. et SACC) PETRAK, Sydowia 13: SYNONYMIE und BESCHREIBUNG siehe MUELLER (1951a) 67-86.1959

UNTERSUCHTES MATERIAL: auf $\underline{\text{Vaccinium myrtillus}}$ L., SCHWEIZ, GR, Vereinatal, Monbiel, Fichtenwald,1.9.1982, P.C., Kultur ZT 9081 (ZT)

ABBILDUNG: 29a

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9081) zeigen das gleiche Verhalten wie die anderen kultivierten <u>Leptosphaerulina</u>-Arten. Das reife Teleomorph entsteht nach mehr als zwei Monaten (im Licht).

L.myrtillina parasitiert <u>Vaccinium myrtillus</u>. Auf den Blättern entstehen Nekrosen. In diesen Blattflecken entwickeln sich im Sommer spärlich Ascomata.

5.3.12.Leptosphaerulina sieversiae (MUELLER) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora sieversiae MUELLER, Sydowia 7:278.1953

UNTERSUCHTES MATERIAL: auf <u>Geum reptans</u> L. = <u>Sieversia reptans</u> (L.) BROWN,: SCHWEIZ: GR, Samnaun, 15.8.1951, MUELLER, TYPUS (ZT) - GR, Samnaun, 26.8.1982, MUELLER - GR, Samnaun, 11.7.1982, LEUCHTMANN, Kultur ZT 9079 - GR, Albula-pass, 3.9.1982 MUELLER - alle ZT

FRANCE: auf <u>Geum reptans</u> L., Hautes Alpes, Col du Galibier, 5.8.1955, MUELLER ZT - Val Queyras, St. Veran, Roche des Clots, 26.8.1954, MUELLER.

ABBILDUNG: Abb. 29b und Abb. 4i

Ascomata unter der Epidermis wachsend, kugelig, kahl, dunkelbraun, 100-200 μ m im Durchm. Ascomawand pseudoplectenchymatisch, 30-40 μ m dick. Asci 130-150 x 40-65 μ m, wenige, keulig bis sackförmig, von wenigen Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen nicht kopfig erweitert, ellipsoidisch, beiderseits abgerundet, nur am primären Septum leicht eingeschnürt, hellbraun, dickwandig, glatt, von einer dicken zweiteiligen Schleimhülle umgeben, mit 8 Quersepten, die zwei mittleren Segmente <u>nie</u> längsgeteilt, die anderen 1-2mal längsseptiert; $48-57~(53)~\times~17-22~(19,9)~\mu m$.

KULTUREN: Wie in der Gattungsdiagnose. Das Teleomorph entsteht nach zwei Monaten.

Diese in Kultur typische <u>Leptosphaerulina</u> zeichnet sich durch die grösseren Ascomata und durch die merkwürdige Septierung der Sporen aus. WEHMEYER (1961) betrachtet diesen Pilz irrtümlicherweise als <u>Pleospora gei-reptantis</u> (vgl. 5.3.3).

5.3.13. Leptosphaerulina carinthiaca (PETRAK) comb.nov.

BASIONYM: Wettsteinina carinthiaca PETRAK, Sydowia 9:578.1955

UNTERUSCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Ranunculus alpestris</u> L.: SZ,Rigi Kulm, 30.5.1982, P.C. - GR,Albula Passhöhe, Kultur 112.1., 6.7.1981, leg. P.C. - GR, Filisur Muchetta, 7.7.1981, P.C. Kultur 112.2 -alle ZT.

ABBILDUNG: Abb. 29c und Abb.5b

Eine ausführliche Beschreibung dieses Pilzes findet sich in PETRAK (1955). Die Art zeichnet sich durch folgende Merkmale aus: Ascomata in stromatischen Bündeln entstehend (das Myzel befällt die Blattadern, siehe Abb. 5c), schwarz, sklerotisch, kahl, 80-200 μ m im Durchm.

Asci wenige, keulig oder sackförmig, 8-sporig.

Ascosporen symmetrisch, breit spindelförmig, leicht gekrümmt, hyalin (alte Sporen bräunlich), mit 12-13 Quersepten; Segmente 0-2mal längsseptiert; $55-75 \times 13,5-16,5 \, \mu \, \text{m}$.

KULTUREN: wie in der Gattungsdiagnose; Die Ascomata entstehen auch in Kultur innerhalb eines kompakten, stromatischen Geflechtes. Sie werden nach zwei Monaten reif. Lichteinwirkung fördert die Fruktifikation und das Wachstum dieses Pilzes.

Diese Art wächst innerhalb der Blattadern von <u>Ranunculus alpestris</u> (überwinterte Blätter). PETRAK beschrieb diesen Pilz als <u>Wettsteinina</u> subg. <u>Wettsteininiella</u> (siehe auch BARR, 1972); auf Grund des Verhaltens in Kultur stelle ich ihn zu <u>Leptosphaerulina</u>.

5.3.14. Leptosphaerulina dryadis (Starb). HOLM, Bot. Notiser 132:86.1979

BASIONYM: Sphaerulina dryadis STARBAECK, K. Sv. Vet-Akad. Handl. 16:3:10.1890

SYNONYMA: Pleospora dryadis (STARB.) SACC., Syll. Fung. 9:892

Pleosphaerulina dryadis (STARB.) SACC., Fung. 11:350

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: Kt. GR, Davos Zügenschlucht, ca 300 m unterhalb oberer Barriere, auf <u>Dryas octopetala</u> L., 8.6.1983, E.MUELLER (ZT)

ABBILDUNG: Abb. 29 d; HOLM 1979, Fig. 1c.

Ascomata im Haarfilz der Blattunterseite zerstreut wachsend, birnenförmig, hellbraun bis dunkelbraun, 60-220 μm im Durchm., mit langen, leicht sklerotisierten Haaren versehen.

Asci nicht zahlreich, sackförmig bis keulenförmig, 90-180 x 26-35 μ m. Ascosporen zweireihig, asymmetrisch, Oberteil kopfig erweitert, Unterteil länger, allmählich verschmälert, unreife Sporen hyalin, von einer Schleimhülle umgeben, reife Sporen hellbraun, dünnwandig, glatt, mit 8-12 Quersepten, Segmente 1-3mal längsseptiert; 32-43 x 11-16,5 μ m.

Das untersuchte Material zeigt gegenüber den aus Schweden, von HOLM 1979 beschriebenen Kollektionen eine breitere Variabilität der Grösse aller Strukturen.

5.4. MASSARIOSPHAERIA (MUELLER) status novus, emend.

BASIONYM: <u>Leptosphaeria</u> CES. & DE NOT; <u>subg. Massariosphaeria</u> MUELLER, Sydowia 4:206.1950

TYPUS: Massariosphaeria phaeospora (MUELLER) comb.nov.

BASIONYM: Leptosphaeria phaeospora MUELLER, Sydowia 4:206.1950

Ascoma zerstreut oder in Gruppen wachsend, eingesenkt, birnenförmig, kahl oder mit spärlichen Myzelhaaren besetzt. Mündung papillenförmig bis halsförmig verlängert, im Innern von hyalinen polyedrischen Zellen ausgefüllt, welche in reifem Zustand durch dünne Periphysen-ähnliche Hyphen ersetzt sind. Porus im Umriss rundlich bis spaltenförmig. Ascomawand pseudo-bis prosoplectenchymatisch, am Scheitel stark sklerotisiert, oft dicker, dunkelbraun.

Asci meist zylindrisch, zahlreich, von Paraphysoiden umgeben. Ascosporen spindelförmig bis ellipsoidisch, meist gekrümmt, hyalin bis dunkelbraun, dünnwandig bis dickwandig, phragmo- bis dictyospor, von einem dicken Episporium umgeben.

ANAMORPH: Mikrokonidien (Aposphaeria-artig)

KULTUREN: Myzel sehr langsam wachsend, wenig luftig, dunkelgrau. Substrat schwarz sich färbend, oft auffällig purpurrot sich färbend (genau gleich wie auf dem Wirt). Fruktifikation: entweder Teleomorph oder Aposphaeria-artiges Anamorph.

VORKOMMEN: sehr oft in feuchten Standorten auftretend, spezialisiert auf emergierenden Wirtspflanzen der Litoralzone (<u>Phragmites</u>, <u>Typha</u>, <u>Alisma</u>) oder auf Treibholz an den Flussufern. In den Alpen findet man diese Pilze vor allem auf feuchte Standorte bevorzugenden Wirten (z.B. <u>Aconitum</u>, <u>Epilobium</u>, Juncus).

MUELLER (1950) beschrieb <u>Massariosphaeria</u> als Untergattung von <u>Leptosphaeria</u>, wobei alle einbezogenen Arten querseptierte Ascosporen hatten. Eine Revision dieser Arten ist zurzeit durch Herrn A.LEUCHTMANN in Vorbereitung. Auf Grund des ähnlichen Fruchtkörperbaus, der ähnlichen Sporenontogenese, des gleichen Anamorphes, der Bildung des gleichen purpurroten Pigmentes und

des gleichen Verhaltens in Kultur stelle ich nun auch Pilz-Arten dazu, die wegen der mauerförmig septierten Sporen bisher als <u>Pleospora</u> bestimmt wurden. Der Unterschied zwischen diesen Pilzen und typischen <u>Pleospora</u>-Arten ist schon von ERIKSSON (1967d, 1981) bemerkt worden.

Die Differenzierung der Ascomata (sehr variabel in der selben Kollektion) kann stark ausgeprägt sein:prosoplectenchymatische Wand mit auffällig ausgebildeter Mündung (wie bei Lophiostomataceae NITS).

Typisch für dieses Taxon ist ausserdem ein das Substrat purpurrot färbendes Pigment, dessen Intensität nach unseren Kulturversuchen allerdings stammabhängig ist. Es ist nicht ausgeschlossen, dass weitere Pilze mit diesem Pigmentbildungsvermögen dazu gehören, auch wenn sie andere Sporenmerkmale aufweisen und deshalb noch zu anderen Gattungen gestellt werden.

ARTENSCHLUESSEL:

1	Ascosporen nur querseptiert <u>M.phaeospora</u> und Verwandte (vgl.MUELLER, 1950 und LEUCHTMANN, in Vorbereitung)
] *	Ascosporen mauerartig septiert
2	Ascosporen polar symmetrisch, ellipsoidisch, beidendig breit abgerundet
2*	Ascosporen breitspindelförmig beidendig allmählich verschmälert, oder Ascosporen polar asymmetrisch, Sporenwand dünnwandig
3	Ascosporen dünnwandig, gerade, blassbraun, oft auf Getreidestoppeln
3*	Ascosporen dickwandig, hellbraun bis braun, gekrümmt (nierenförmig), meist Gebirgsformen
4	Ascosporen meist mit 11 Quersepten, Alpen 5.4.1. <u>M.rubicunda</u>
4*	Ascosporen mit 7 Quersepten, Pakistan 5.4.6. M.pakistana
5	Ascosporen asymmetrisch (unreife Ascosporen mit einem im Oberteil deutlichen angeschwollenen Segment), 44-58 x 13-18,5 μ m, mit mehr als 13 Quersepten5.4.4. $\underline{\text{M.multiseptata}}$
5*	Ascosporen symmetrisch, spindelförmig, gekrümmt, kleiner 6
6	Ascosporen blassgelb bis dunkelbraun, auf <u>Phragmites</u> im Herbst
6*	Ascosporen meist blassgelb bis hellbraun, häufig am Meeresufer, vorwiegend auf Monokotyledonen, im Frühjahr

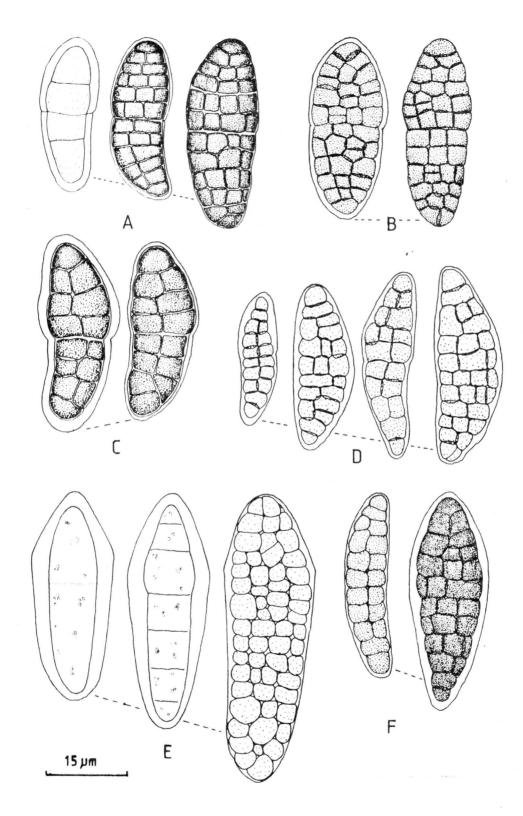


Abb. 30 : ASCOSPOREN von : (A) <u>Massariosphaeria rubicunda</u> ; (B) <u>Massariosphaeria straminis</u> ; (C) <u>M. pakistana</u> ;

(D) M.rubelloides ; (E) M. multiseptata ;

(F) M. autumnalis.

5.4.1. Massariosphaeria rubicunda (NIESSL) comb.nov.

BASIONYM: <u>Pleospora rubicunda</u> NIESSL, Verh. Naturf. Ver. in Brünn, <u>14</u>: 191.1876

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf Aconitum pyramidale MILLER, GR, Avers, an der Strasse oberhalb Crot, 1800 m, 7.1978, KUECHLER, Kultur ZT 9106 - auf Aconitum compactum (RCHB.) GAYER, GR, Ducantal, 29.8.1982, P.C. - auf Centaurea scabiosa L., GR, Auenwald Zuoz, 15.7.1980, P.C., Kultur ZT 9107 - auf Androsace obtusifolia ALL., GR, Samnaun 15.8.1951, MUELLER - auf Juncus alpinus VILL., GR, Dischmatal, 2.9.1982, P.C.-auf Epilobium angustifolium L., GR, Bergün Val Tuors, 5.8.1967, MUELLER - auf Treibholz am Bachufer, GR, Gde Splugen, Sufnersee, 17.8.1981, P.C. - auf Aconitum napellus L., GR, Dischmatal, Stillberg, 19.9.1963, MUELLER auf Aconitum napellus L., GL, Mollis Fronalp, 17.8.1949, MUELLER - auf Crepis conyzifolia (GOUAN) DALLA TORRE, TI, Marolta Pro Marsgial, 25.8.1979, P.C., Kultur ZT 9105 - auf Dryas octopetala L., TI, Lucomagno, 6.7.1980, P.C. - alle ZT.

TSCHECHOSLOWAKEI:auf Juglans regia L., Brünn, NIESSL, TYPUS (M).

ABBILDUNG: Abb. 30a; WEHMEYER (1961, Plate XVI, Fig. 174)

Ascomata einzelnoder in kleinen Gruppen dem purpurrot verfärbtem Substrat eingesenkt, birnenförmig, kahl oder an der Basis mit Myzelhaaren besetzt, 250-400 µm. Mündung halsförmig verlängert (Abb.31) mit einem im Umriss rundlichen bis spaltenförmigen, im Innern mit zahlreichen Periphysen-ähnlichen Hyphen bewachsenen Porus.

Ascomawand 25-50 μm dick, prosoplectenchymatisch, innere Zellschichten hyalin, äussere stark pigmentiert.

Asci zylindrisch, zahlreich, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, $90-175 \times 14-25 \, \mu m$.

Ascosporen ein- bis zweireihig, polar symmetrisch, nierenförmig oder ellipsoidisch leicht gekrümmt, in der Mitte eingeschnürt, hellbraun bis braun, dickwandig, glatt, von einer zweiteiligen Schleimhülle umgeben, überwiegend mit 11 Quersepten; alle Segmente 2-3mal längsseptiert; 24-38 (in Kultur bis 45) x 8,5-15 μ m.

Kollektion - <u>Aconitum napellus</u> L., GR, Stillberg, 19.9.1963: Ascosporen grösser mit 13-15 Quersepten.

KULTUREN: Die einzelspor-Stämme (ZT 9105-9107) sind alle homothallisch.

Das spärliche, dunkelgraue Myzel wächst langsam ($3~\rm cm$ / Monat / $18^{\rm O}$). Das Substrat färbt sich sehr oft, vor allem am Rand der Kolonien, purpurrot. Nach 1-3 Monaten entstehen reife Ascomata.

Diese Art ist nur aus dem europäischen Alpengebiet (nach WEHMEYER 1961, Schweiz, Oesterreich) und Montenegro bekannt. Sie kommt in der montanen bis alpinen Stufe vor und wächst häufig auf Holz (Treibholz am Bachufer) oder auf dürren Stengeln feuchte Standorte bevorzugender Kräuter. Die gewählte Artumgrenzung entspricht der Pl.rubicunda var. rubicunda von WEHMEYER (1961).

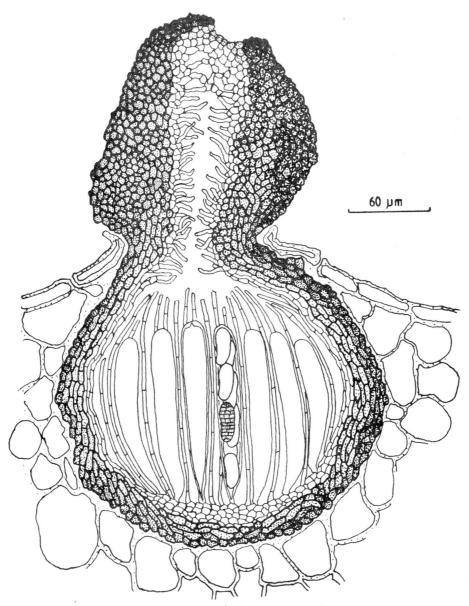


Abb. 31 : ASCOMA von Massariosphaeria rubicunda.

5.4.2 Massariosphaeria rubelloides (PLOWRIGHT ex COOKE) comb.nov.

BASIONYM: Sphaeria rubelloides PLOWR. ex COOKE, Grevillea 5:120.1877

SYNONYMA: <u>Pleospora rubelloides</u> (PLOWR.ex COOKE) WEBSTER, Trans.Brit.Mycol. Soc. 40(2):182.1957

<u>Pleospora rubicunda var. americana</u> WEHM., Amer.J. Bot.<u>29</u>:242.1952 <u>Pleospora alismatis E.& E., Journ.Mycol.</u> 8:16.1902

ANAMORPH: Mikrokonidien (Phoma-artig)

UNTERSUCHTES MATERIAL: USA: Pl. alismatis TYPUS, auf Alisma plantago L., Tecoma Park, South Dakota, 2.1898, GRIFFITH West. Amer. Fungi no 308 (NY)-

ENGLAND: auf <u>Artemisia sp.</u>, Wolferton, Marshes, Norfolk, 6.8.1948, J. WEBSTER (SHD)- auf?, Bracantin, Staithe, Norfolk, 8.4.1955, WEBSTER (SHD)-Straw, Clenchwanton, 30.7.1955, WEBSTER (SHD)-

FRANCE: auf Typha latifolia L., Côte d'Or, 1900, SACCARDO no. 2753, (PAD).

ABBILDUNG: Abb. 30d

Eine ausführliche Beschreibung des Typusmaterials findet sich in WEBSTER (1957). Ich betrachte jedoch <u>M.rubelloides</u> als Sammelart für Pilze mit folgenden Merkmalen:

Ascoma wie M.rubicunda.

Asci 110-220 x 17-22 µm.

Ascosporen, zweireihig, spindelförmig, gekrümmt, blassgelb bis blassbraun, dünnwandig, mit einem dicken Episporium, mit 6-12 meist eingeschnürten Quersepten; Segmente 0-2 längsseptiert, Endzellen ungeteilt; 21-38 x 7-11 μ m.

KULTUREN: wie <u>M.rubicunda</u>. Nach WEBSTER (1957) entstehen entweder ein <u>Phoma-ähnliches Anamorph oder das Teleomorph</u>.

Die geographische Verbreitung dieser Art umfasst Europa und Nordamerika.

M.rubelloides kommt im Tiefland, am See und Meeresufer vor. Der grössere Teil der bis heute bekannten Kollektionen sind monokotyledone Wirte.

WEBSTER (op.cit) unterscheidet <u>Pl. rubelloides</u> von <u>Pl. rubicunda</u> auf Grund der Fruktifikation in Kultur: die erstere bildet das Anamorph, die letztere hingegen nur das Teleomorph.

Die Bildung eines <u>Phoma</u> oder des Teleomorphes ist aber nach unserer Erfahrung (siehe z.B. auch <u>Montagnula spinosella</u>, bei verschiedenen <u>Phaeosphaeria-Arten</u>, LEUCHTMANN, pers. Mitt.) von Kulturstamm zu Kulturstamm

variierend. Wegen der grossen geographischen Verbreitung und des Vorkommens in verschiedensten Standorten ist jedoch eine weitere Unterteilung dieses Taxons nicht auszuschliessen.

5.4.3. Massariosphaeria autumnalis sp.nov.

DIAGNOSIS: M.autumnalis sp.nov.: M.rubelloides affinis, differt ascomatibus 300-450 μ m diam., ascosporisque 28-43 x 8-11 μ m, brunneis, et habitat in maculis purpureis foliorum vaginarumque <u>Phragmitis</u>, autumno fructificans tantum. TYPUS: <u>Phragmites communis</u> TRIN, Helvetia, Turicum, Türlersee, 8.9.1981, cultura ZT 9014. Est <u>Pleospora abscondita</u> sensu WEHMEYER.

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Phragmites communis</u> TRIN., ZH,Türlersee, 8.9.1981, P.C., Kultur ZT 9014 (ZT) - TG,Bodensee bei Kreuzlingen, 10.1882, WEGELIN, REHM Asc.no. 1140 als <u>Pleospora abscondita</u> (ZT)-TG,Romanshorn, 18.11.1892, WEGELIN (ZT) - TG, Kreuzlingen, Schilf, 29.10. 1892, WEGELIN - TG,Romanshorn 18.12.1894, WEGELIN (ZT) - Romanshorn, 26.11.1895, WEGELIN (ZT)

ABBILDUNG: 30f; WEHMEYER (1961, Plate XIII, Fig.147, als P.abscondita)

Ascomata in Gruppen wachsend, das Substrat purpurrot bis schwarz färbend, vollständig eingesenkt, nur mit der halsförmigen Mündung herausragend, birnenförmig, kahl; Mündung und Ascomawand wie $\underline{\text{M.rubicunda}}$ (5.4.1), 300-450 $_{\mu}$ m im Durchm.

Asci 130-170 x 13-19 μm , zylindrisch, zahlreich, von Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen zweireihig oder schräg einreihig, breit spindelförmig, an allen 9-12 Quersepten eingeschnürt, leicht gekrümmt, dünnwandig, junge Sporen blassgelb, reife Sporen dunkelbraun; Segmente 1(2)mal längsseptiert, Endzellen ungeteilt; $28-43 \times 8-11 \mu m$.

KULTUREN: Wie <u>M.rubicunda</u>. Die einzelspor-Stämme (ZT 9014) sind homothallisch; nach 1-2 Monaten entsteht das Teleomorph.

Diese Art lebt auf <u>Phragmites</u> und fruktifiziert nur im Herbst. Sie ist bis heute nur aus dem Schweizer Mittelland bekannt.

<u>M.autumnalis</u> wurde früher irrtümlicherweise als <u>Pleospora abscondita</u> bestimmt (vgl. 5.1.A.10) und in REHM Asc. no. 1140 unter diesem Namen verteilt; demgemäss betrachtete WEHMEYER (1961, S.69) alle WEGELIN-Kollektionen als <u>Pleospora abs</u>condita.

5.4.4. Massariosphaeria multiseptata (STARB.) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora multiseptata STARB., Bot.Notiser 1887:207

SYNONYM: Pleospora fenestrata NIESSL e BERLESE, Nuov. Giorn. Bot. It.,

20:142.1888

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: Artemisia ?, S. Roslagen: Sandön, Juli 1886,

K.STARBACK, TYPUS (S).

ABBILDUNG: Abb. 30e

Ascomata dem purpurroten Substrat eingesenkt, kugelig bis birnenförmig, 200-300 µm im Durchm. Ascomawand pseudoplectenchymatisch, an der Mündung stark sklerotisiert; Porus von hyalinen, isodiametrischen Zellen ausgefüllt. Asci 130-210 x 30-38 µm, nicht zahlreich, keulig, Endotunica ziemlich dick, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen 44-58 x 13-18,5 μ m, zweireihig!, asymmetrisch, bei unreifen Sporen ein deutlich angeschwollenes Segment im Oberteil auffällig, Oberteil kürzer und breiter als der längere allmählich verschmälerte Unterteil, dünnwandig, blassgelb bis blassbraun, mit einem dicken farblosen Episporium versehen, mit mehr als 13 Quersepten, mauerförmig geteilt (die Teilung folgt bis alle Zellen einen Durchmesser von 2-4 μ m haben.

KULTUREN: keine

Dieser Pilz zeichnet sich durch die grossen mehrmals septierten Sporen aus. Er steht <u>M.rubelloides</u> (auf dem selben Material auch festgestellt) wie auch <u>M.autumnalis</u> ebenfalls sehr nahe.

5.4.5. Massariosphaeria straminis (SACC. et SPEG.) comb.nov.

BASIONYM: <u>Pleospora straminis</u> SACC. et SPEG., Michelia <u>1</u>:407.1879

ANAMORPH: WEBSTER (1957) fand in Kultur kein Anamorph

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Triticum</u>, s.data, mit Zeichnungen, SACCARDO Herb. no. 2753, TYPUS ??, (PAD) - auf faulen Strohhalmen, August 1886, Münster Westfalen, TAVEL (ZT)

ABBILDUNG: Abb.30 b; WEHMEYER (1961, Plate XV, Fig.168)

Diese Art wurde von WEBSTER (1957) und WEHMEYER (1961) eingehend untersucht. Für eine ausführliche Beschreibung sei auf diese Arbeiten verwiesen. M. Straminis wird meist auf faulenden Getreidestoppeln gefunden. Sie zeichnet sich durch ellipsoidische, beidendig abgerundete, nicht gekrümmte, dünnwandige, hellbraune Ascosporen aus. Die untersuchten Kollektionen haben $28-38 \times 10,8-13,5 \ \mu m$ grosse Sporen mit 9-13 Quersepten und 2-4mal längsseptierten Segmenten.

KULTUREN: Nach WEBSTER (1957) bildet dieser Pilz in Kultur nur das Teleomorph.

5.4.6. Massariosphaeria pakistana sp.nov.

DIAGNOSIS: M.pakistana sp.nov., M.rubicunda affinis sed ascosporis semper transverse 7-septatis tantum, $31-37 \times 11.5-15 \mu m$. Habitat in caulibus exsiccatis in montibus Pakistan. TYPUS: herbaceous steam, Chitral State, 26.6.1950, S.AHMAD, no. 8048, (ZT).

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: als <u>Pleospora passeriniana</u> (det. WEHM.), dead branch Chitral State, 26.6.1950, no.10003, leg. S.AHMAD (ZT) - herbaceous Steam, CHitral State, 26.6.1950, AHMAD, no.8048 (ZT) TYPUS.

ABBILDUNG: Abb.30c

Ascomata zerstreut, unter der Epidermis wachsend, birnenförmig, an der Basis mit Myzelhaaren besetzt, sonst kahl, mit einer papillenförmigen Mündung; Porus im Umriss rundlich, im Innern mit Periphysen-ähnlichen Hyphen bewachsen; 250-400 μ m im Durchm. Ascomawand 30-40 μ m dick, stark pigmentiert.

Asci keulig bis zylindrisch, zahlreich, von Paraphysoiden umgeben,

110-165 x 19-27 µm.

Ascosporen zweireihig, ellipsoidisch, leicht gekrümmt, in der Mitte eingeschnürt, rotbraun, dickwandig, mit einem dicken Episporium versehen, mit 7 Quersepten; Segmente 1-2mal längsseptiert, Endzellen jedoch oft ungeteilt; 31-37 (34) x 11,5-15 (13) μ m.

KULTUREN: keine

Die zwei pakistanischen Kollektionen wurden von WEHMEYER (1961) als Pleospora passeriniana BERL. betrachtet. Pl. passeriniana ist aber eine typische Montagnula spinosella (5.5). Mass. pakistana unterscheidet sich von Mont. spinosella durch glatte , bräunliche , von einem dicken Episporium umgebene Sporen und durch einen anderen Fruchtkörperbau ohne stromatisches Gewebe.

Mass. pakistana wurde auch von LUCAS & IQBAL (1969), ebenfalls aus Pakistan erwähnt. Der Pilz ist möglicherweise in diesem Gebiet häufig, seine morphologische Variabilität könnte allerdings grösser als hier angegeben sein. Nicht auszuschliessen ist auch die Möglichkeit, dass dieser Pilz zu einer eigenen, für dieses Gebiet typischen Sippe gehöre.

5.5. MONTAGNULA BERLESE, Icon. Fung. 2: 68.1900

TYPUS: Montagnula infernalis (NIESSL) BERL., Icon.Fung.2:69.1900

Ascomata spärlich oder das ganze Wirtsgewebe dicht befallend, unter der Epidermis wachsend, herauswölbend, einzeln oder in kissenförmigen, von stromatischem Gewebe verbundenen Gruppen zusammengedrängt, kugelig bis birnenförmig; Mündungsgestalt sehr variabel, wenig bis stark differenziert; Porus von kurzen, hyalinen Periphysen-ähnlichen Hyphen bewachsen. Ascomawand differenziert: innere Schichten aus isodiametrischen bis länglichen, hyalinen Zellen, äussere Schichten rotbraun pigmentiert, aus polyedrischen Zellen bestehend, am Rand in ein lockeres bis stromatisches Hyphengeflecht übergehend.

Asci bitunicat, zylindrisch, gestielt, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, Endotunica gleichmässig dick, am Scheitel in einem Ring mündend. Ascosporen ein-bis zweireihig, symmetrisch, spindelförmig, breit spindelförmig oder ellipsoidisch, oft leicht gekrümmt, rostrot oder dunkel- bis schwarzbraun; Zellwand dick, meist stark skulptiert (fein oder körnig punktiert). ANAMORPH: Coelomycet mit ein- zweizelligen, hyalinen bis dunkelbraun gefärbten Phialokonidien.

VORKOMMEN: auf Mono- und Dicotyledonen, auf Kräutern und Holz.

Montagnula wurde von BERLESE aufgestellt und von <u>Pleospora</u> aufgrund der stromatischen Ascomawand und den gestielten Asci getrennt. WEHMEYER (1961) erkannte, neben den Ascomamerkmalen, die charakteristische Eigenschaft der Sporenwand; demnach konnte er die phylogenetische Verwandtschaft mehrerer Arten darlegen, die er unter <u>Pleospora Subg. Montagnula</u> vereinte. Neben den morphologischen Merkmalen (zu welchen die atypischen Asci und die Tendenz, leicht gekrümmte Sporen zu haben, zu zählen sind) sind das Anamorph und das Verhalten in Kultur auch deutlich kennzeichnend, so dass <u>Montagnula</u> als eigene Gattung betrachtet werden muss.

Die Gattung Montagnula lässt sich folgendermassen unterteilen:

Ascomata sehr zahlreich, einzeln bis zu dichten, stromatischen Polstern zusammengewachsen; Ascosporen dunkelbraun, auf Agavaceae Montagnula Subgen.Montagnula

1*	Merkmalskombination anders
2	Ascomata einzeln auf Halmen von <u>Poaceae</u> , unter der Epidermis eingesenkt; Ascosporen schwarzbraun, Sporenwand stark skulptiert 5.5.2 <u>Montagnula opaca</u>
2*	Ascomata spärlich, meist einzeln wachsend; Ascosporen rostrot gefärbt, glatt bis stark punktiert 5.5.3. Montagnula Subg. Rubiginospora
5.5.1	. Montagnula Subgen. Montagnula
Die A	Arten dieser Gruppe leben auf verschiedenen Wirtspflanzen der
Famil	lie <u>Agavaceae</u> (z.B. <u>Yucca, Agave</u> , <u>Fourcroya</u>).
Nur v	venige Kollektionen, die meisten alt und unbrauchbar, sind bis heute
vorha	anden. Es konnten deshalb auch keine Reinkulturen isoliert werden.
WEHME	EYER (1961) unterscheidet mehrere Arten aufgrund der Sporengrösse
und S	Sporenseptierung, was allerdings nachgeprüft werden müsste.
Nach	der Literatur und dem untersuchten Material lassen sich 5 Arten
unter	rscheiden:
1	Ascosporen ellipsoidisch, beidendig abgerundet, mit 5-7 Quersepten, alle Segmente 1-2mal längsseptiert, 17-30 x 9-12 μ m 5.M.phragmospora
1*	Ascosporen spindelförmig, wenn ellipsoidisch dann Ascosporen kleiner und nur mit 3 Quersepten
2 2*	Ascosporen mit 3 oder 3-5 Quersepten
3	Ascosporen mit 3 Quersepten, 12-16 x 4,5-6,5 µm; Philippinen
3*	Ascosporen mit 3 Quersepten, 16-19 x 6-7 µm; auf <u>Yucca</u> 4. <u>M.thuemeniana</u>
3**	Ascosporen mit 3-5 Quersepten, 19-27 x 7,5-10 µm 1. <u>M. infernalis</u>
5.5.	1.1. Montagnula infernalis (NIESSL) BERLESE, Icon. Fung. 2:69.1900
	ONYM: <u>Leptosphaeria infernalis</u> NIESSL, Contr. Fl.Lusit. <u>13</u> :31.1883 NYMA: <u>Pleospora clypeata</u> WEHM., Mycologia <u>41</u> :584.1949 <u>Pleospora pustula</u> BERL.& SACC, Rev.Mycol.1889:83

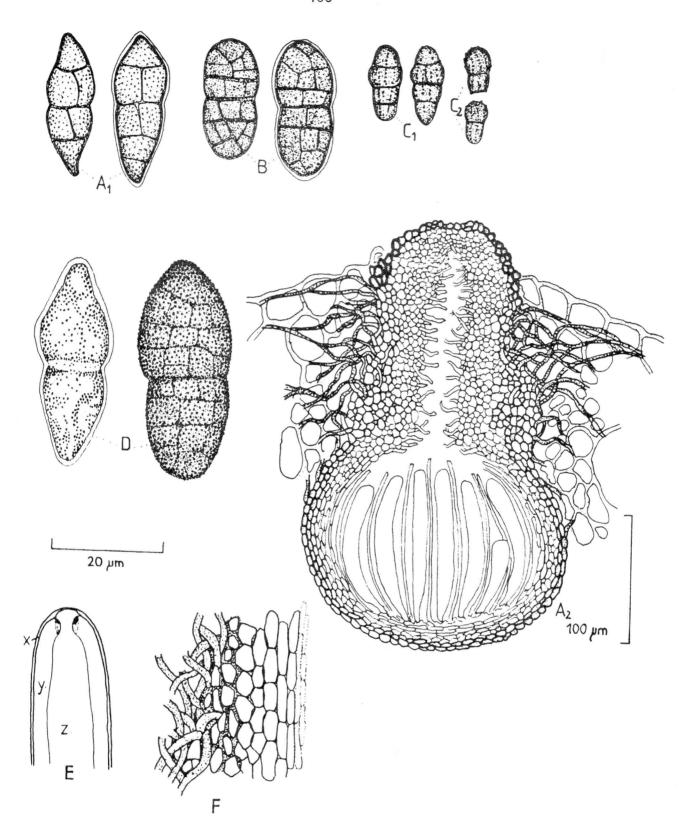


Abb. 32: (A) Montagnula infernalis, A₁ ASCOSPOREN (TYPUS), A₂ einzelstehendes ASCOMA (Koll. no.18431); (B) M. phragmospora; (C) M.baatanensis, C₁ ASCOSPOREN, C₂ KONIDIEN des vermuteten Anamorphs; (D) M.opaca: (E) Montagnula: dreiteiliges ASCUS: x Exotunica, y wenig ausdehnbare Endotunica, z: stark ausdehnbarer cytoplasmatischer Sack (Sporenhülle); (F) Montagnula: ASCOMAWAND

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Pleospora infernalis</u> (handgeschrieben von NIESSL) SACC. Herb. no. 2753 (PAD) TYPUS - leaves of <u>Agave</u> sp. Zafanal, PAKISTAN, 7.8.1964, AHMAD, no.18431, (ZT).

ABBILDUNG: 32a

Ascomata zahlreich, das ganze Substrat befallend, einzeln oder dicht zusammengedrängt, herauswölbend, birnenförmig, 200-400 μ m im Durchm., von einem lockeren bis stromatischen Myzelgeflecht verbunden; Mündung halsförmig verlängert, dickwandig, im Innern mit Periphysen-ähnlichen, hyalinen Hyphen bewachsen; Ascomawand 30-60 μ m dick, rotbraun, prosoplectenchymatisch.

Asci bitunicat, zahlreich, zylindrisch bis keulig, gestielt, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, Endotunica weniger ausdehnbar als der cytoplasmatische Sack (vgl. auch Ascus von <u>Pseudopleospora</u> 5.11); 75-110 x 14-19 μ m.

Ascosporen ein-bis zweireihig, symmetrisch, breit spindelförmig, beiderseits deutlich verjüngt, in der Mitte eingeschnürt, mit 3-5 Quersepten, die mittleren Segmente längsseptiert, dunkelbraun gefärbt, glatt oder fein punktiert, von einer Schleimhülle umgeben; 19-26 x 7,5-10,5 μ m.

KULTUREN : keine

<u>Pl. pustula</u> BERL. & SACC. wurde bereits von ihrem Autor mit <u>M. infernalis</u> vereint. Auf Grund von Literaturangaben betrachte ich auch <u>Pl.clypeata</u> WEHM., als Synonym.

5.5.1.2. Montagnula baatanensis (PETRAK) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora baatanensis PETRAK, Ann. Mycol. 21:317.1923

ANAMORPH: Diplodia agaves NIESSL ? (in Kultur nicht nachgewiesen)

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Pl.baatanensis</u>, <u>Agave</u>, Prov. Luzon, PHILIPPINEN; Januar 1923, leg. CLEMENS, det. PETRAK, 2 Koll. (ZT).

ABBILDUNG: 32c

Unterscheidet sich von <u>M. infernalis</u> durch kleinere , 12,5-16,5 x 4,8-6,5 μ m Ascosporen.

Auf beiden untersuchten Kollektionen findet man, vermischt mit <u>M.baatanensis</u> auch das Anamorph <u>Diplodia agaves</u> NIESSL. Wie schon PETRAK bemerkte, zeigen der Pyknidienbau und die Konidienwand grosse Aehnlichkeiten mit dem nahen Teleomorph. Diese wahrscheinliche Beziehung muss jedoch in Kultur bestätigt werden.

5.5.1.3. Montagnula gigantea (DUR. & MONT.) BERL., Icon. Fung. 2:69.1900

BASIONYM: Sphaeria gigantea DUR. & MONT., Ann.Sc.Nat.Ser.2, 1:304.1845

SYNONYM: Pleospora gigantea SACC., Rev.Mycol. 3:9.1881

Die Form der Stromata (ellipsoidische Kissen) und die Grösse der Ascosporen (53-60 x 13-15 μ m) mit 7 Quersepten unterscheiden diese Art von M. infernalis. Eine ausführliche Beschreibung findet sich in WEHMEYER (1961: 250-251, Fig. 107).

5.5.1.4. Montagnula thuemeniana (SACC.) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora thuemeniana SACC., Michelia $\underline{2}$:139.1880 Nach WEHMEYER (1961) hat diese Art 16-19 x 6-7 μ m grosse Ascosporen und kommt auf Yucca vor.

5.5.1.5. Montagnula phragmospora (DUR. & MONT.) comb.nov.

BASIONYM: Sphaeria phragmospora DUR.& MONT., Fl. Algiers 1856:520

SYNONYMA: Pleospora phragmospora (DUR.& MONT.) CES., in RABENH. Fung.Eur.
no.1543.1863
Pleospora agaves DE NOT., Sfer. It.; Accad. Sc. Torino 1863:63

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Pl.agaves</u>, <u>Agave americana</u>, Corse, Bastia, FRANCE, cimitière de Lupino, 3.4.1938, THERRIER (ZT); RABENH.Fung. Eur. no. 1543, ISOTYPUS von Pleospora phragmospora, Napoli, ITALIA, CESATI (ZT)

ABBILDUNG: 32b; WEHMEYER (1961, Plate XXI, Fig. 221)

Diese Art unterscheidet sich von M.infernalis durch breitere, ellipsoidische

17-30 x 9-12,5 µm grosse Ascosporen, welche auch mehr Längssepten haben. Die sekundären Quersepten teilen asymmetrisch (nahe dem primären Septum) jede Sporenhälfte, die mittleren Segmente sind also kürzer als die Endsegmente. In den übrigen Merkmalen hingegen sind die zwei Arten identisch. Eine Beschreibung und weitere Kollektionen von M.phragmospora sind in WEHMEYER (1961) angegeben.

5.5.2. Montagnula opaca (WEGELIN) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora opaca WEGELIN, Mitt. Thurg. Naturf. Ges. 12:178.1896

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Phalaris</u> L., TG, Frauenfeld, 9.10.1892 WEGELIN (LECTOTYPUS) (ZT) - auf <u>Phalaris</u>, Frauenfeld, 20.10.1896, WEGELIN (ZT) - auf <u>Poa alpina</u> L., TI, Airolo Nante, 8.6.1961, MUELLER - auf Dactylis glomerata L., SH, Merishausen, 8.6.1980, P.C., Kultur ZT 9012 (ZT).

ABBILDUNG: 32d; WEHMEYER (1961, Plate XXII, Fig. 222)

Ascomata zerstreut auf Halmen und Blattscheiden, unter der Epidermis wachsend, mit der langen,papillenförmigen Mündung herausragend, birnenförmig, 250-450 µm im Durchm., kahl oder mit Myzelhaaren besetzt; Mündung differenziert, aus mehreren Schichten rötlicher , dünnwandiger Zellen bestehend; Porus mit hyalinen Periphysen-ähnlichen Hyphen ausgekleidet; Ascomawand 15-30 µm dünn, prosoplectenchymatisch.

Asci zylindrisch bis keulig, zahlreich, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, $80-120 \times 18-28 \mu m$.

Ascosporen ein- zweireihig, symmetrisch, ellipsoidisch, an beiden Enden gegen die Spitze leicht verjüngt,in der Mitte leicht eingeschnürt, junge Ascosporen von einer dicken Schleimhülle umgeben, hellbraun,mit 7-9 Quersepten und l-3mal längsseptierten Segmenten, reife Ascosporen schwarzbraun dickwandig, stark skulptiert, undurchsichtig; 29,5-40 (35) x 11,8-17,8 (14) μ m, in Kultur 37-49 x 15-18 μ m.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen wachsen sehr langsam. Das Luftmyzel ist weiss; Das Substrat färbt sich gelb-rötlich. Nach 3 Monaten entstehen 350-700 µm grosse,reife Ascomata; kein Anamorph wurde festgestellt.

Die rotgefärbte Ascomamündung, die undurchsichtigen, dickwandigen Ascosporen und die Kulturen kennzeichnen diese auf <u>Poaceae</u> vorkommende Art. Fruchtkörperbau und Sporenwand bestätigen die Verwandtschaft mit <u>Montagnula</u> Subgen. <u>Montagnula</u> (siehe auch WEHMEYER 1961).

5.5.3. Montagnula Subgen. Rubiginospora subgen. nov.

DIAGNOSIS: differt ab subgeneri typico propter ascomatis pariete ascosporisque rubiginosis, ascosporarum parietes autem subtiliter punctatas. Status conidicus: microconidia (Aposphaeria similis) TYPUS: Montagnula spinosella (REHM) comb.nov.

<u>Montagnula subgen. Rubiginospora</u> unterscheidet sich von <u>M. infernalis</u> durch folgende Merkmale:

Ascomata meist einzeln, seltener in kleinen Gruppen zusammenwachsend; Ascomawand rostrot gefärbt.

Ascosporen hellrostrot gefärbt, symmetrisch in der Mitte leicht eingeschnürt, meist leicht gekrümmt; Zellwand meist fein punktiert. KULTUREN: langsam wachsend, rötlich gefärbt, entweder mit Teleomorph oder mit Aposphaeria-ähnlichem Anamorph.

Das rostrote Pigment, das sowohl Ascoma- und Ascosporenwand, als auch das Myzel in Kultur eigenartig färbt, kennzeichnet dieses Taxon.

Der Fruchtkörperbau macht die Verwandtschaft mit Montagnula deutlich.

Er zeigt gleichzeitig, dass Montagnula zu einem breiten, phylogenetisch homogenen Komplex gehört, dem die Gattung Didymosphaeria FUCKEL (oder mindestens Teile davon) nahe stehen könnte. Für diesen Komplex stünde bereits ein Familiennamen zur Verfügung: die von MUNK (1953) genau beschriebene Didymosphaeriaceae. BARR (1979) begründet sogar das Subordo Didymosphaerineae, wobei ihr Taxonbegriff breiter und, wie ERIKSSON (1981) bemerkt, heterogen ist. Nach HOLM (1957) ist Didymosphaeria selbst heterogen. Die spätere Revision der Gattung (SCHEINPFLUG 1958) ist heute ebenfalls umstritten. Neben der bei 5.5.3.4 erwähnten Beziehung zwischen Didymosphaeria spartii und Montagnula gilletiana muss man in diesem Zusammenhang noch

ERIKSSON (1967c) zitieren: "I know only one sample of <u>Pl.spinosella</u> on <u>Ammophila</u> from Fennoscandia, but the spores are very variable and the fungus may be abnormal <u>Didymosphaeria arenaria</u> MOUTON". Möglich ist dadurch die Vorstellung, dass die Auseinanderentwicklung zweizellig mehrzellig (didymophragmo-dictyospor) mehrmals stattgefunden hat (vgl. auch Kap.5); <u>Didymosphaeria</u>-Arten könnten also als die primitivsten Formen dieses Pilzkomplexes angesehen werden.

Der Ascomabau von Montagnula deutet ausserdem eine mögliche Verwandtschaft zu anderen Gattungen , z.B. Sydowina PETRAK (vgl. SCHEINPFLUG, 1958) und Massariosphaeria (vgl. 5.4) an. Viele Aehnlichkeiten zu M.subgen. Rubiginospora zeigen auch die von ERIKSSON (1967a) zu Clathrospora Subgenus Platysporoides gestellten Arten. Ich habe Pleospora chartarum (Koll. Pl.malacospora SPEG., ITALIA, Conegliano, 23.2.1879 paper putrida, (LPS) = Cl.chartarum) und Cl. tirolensis (Koll. auf Carex paniculata JUSLENIUS, Bergün, GR,SCHWEIZ, Palpuognasee, 6.6.1962, MUELLER ZT) selbst untersuchen können. Auch bei diesen Pilzen sind die Ascosporen leicht gekrümmt, rostrot gefärbt und stark punktiert. Die Ascomawand ist sehr dünn, man kann aber die prosoplectenchymatische Struktur eindeutig erkennen. Kulturen dieser Pilze fehlen noch, um einen definitiven Entscheid über deren Verwandtschaft zu fällen.

Die hier vorgestellte Untergattung beschränkt sich nur auf Pilze mit mauerartig septierten, nicht abgeplatteten Sporen :

ARTENSCHLUESSEL:

1	Ascosporen glatt, ellipsoidisch, beidendig abgerundet 2
1*	Ascosporen skulptiert, ellipsoidisch oder spindelförmig 3
2	Ascosporen mit 5-7 Quersepten, 17-25 x 7,5-10 µm; auf Nadelholz (Nutzholz)
2*	Ascosporen mit 7 Quersepten, 21-29 x 9-12 µm; auf <u>Sarothamnus</u> (<u>Cytisus</u>) 4. <u>M.gilletiana</u>
3	Ascosporen spindelförmig, glatt bis skulptiert, mit 7-11 Quersepten, 32-40 x 8-10 µm; auf Dicotyledonen .6. <u>M.dura</u>
3*	Ascosporen ellipsoidisch

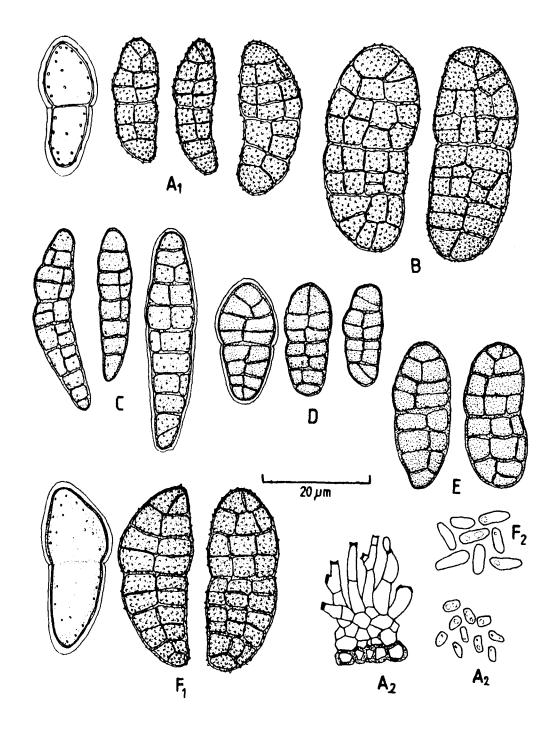


Abb.33: (A) Montagnula spinosella (Sammelart): A₁ ASCOSPOREN, A₂ ANAMORPH, PHIALIDEN und KONIDIEN; (B) Montagnula triseti; (C) Montagnula dura; (D) Montagnula obtusa; (E) Montagnula gilletiana; (F) Montagnula sp.: F₁ ASCOSPOREN, F₂ KONIDIEN

5.5.3.1 Montagnula spinosella (REHM) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora spinosella REHM, Ber.Naturhist. Ver. Ausburg, 26.1881

SYNONYMA: Pleospora thurgoviana WEGELIN, Mitt.Thurg.Naturf. Ges.12:178.1896

? Pleospora gibbosa BERL., Nuov.Giorn.Bot.It.20:83.1888

? Pleospora passeriniana BERL., Nuov.Giorn.Bot.It.20:84.1888

? Pleospora punctata WEHM., Lyodia 9:214.1946

ANAMORPH: Mikrokonidien (Aposphaeria-artig)

UNTERSUCHTES MATERIAL: OESTERREICH: auf <u>Juncus</u>, Tyrol, REHM Asc. no.440 ISOTYPUS (ZT) -

SCHWEDEN: - auf <u>Elymus arenarius</u> L., Mageräy, Skibsfjord, Oesterelven, 18.7.1962, ERIKSSON (ZT) -

SCHWEIZ: auf Juncus jaquinii L,VS, Aletschwald, Silbersand,24.7.1964, MUELLER - auf Typha latifolia, TG,Frauenfeld, 25.2.1896,TYPUS von Pleospora thurgo-viana - auf Anthyllis alpestris (KIT.)RCHB.,URI,Surenenpass, 29.6.1981, Kultur 47.4, P.C. - auf Aconitum compactum (RCHB.) GAYER, GR,Averstal, Letziwald, ob.Cröt, 1850 m, 18.8.1981, MUELLER; auf Scabiosa L.sp., URI, Alpenrösli, Surenental, 29.6.1981, P.C. - auf Geranium silvaticum L., BE, Gemmipass, 27.7.1896, WEGELIN - auf Epilobium roseum SCHREBER, GR,Bergün, Chants, 13.7.1961, MUELLER - auf Carex firma HOST., SG,Pizol, 7.1982, LEUCHTMANN, Kultur ZT 9059, auf Poa nemoralis L., GR, Albula Geröllhalde, 3.9.1982, P.C, LEUCHTMANN, 2 Koll. - auf Phleum hirsutum HONKENY, URI, Nieder Surenen, LEUCHTMANN - auf Holz im Wasser, GR,Gde Splügen, Sufnersee, 19.8.1981, P.C., Kultur ZT 9058 - alle ZT -

ABBILDUNG: Abb.33a und Abb.4n

Ascomata zerstreut, spärlich oder in kleinen Gruppen wachsend, unter der Epidermis sich entwickelnd, kugelig bis birnenförmig, $250\text{-}400\mu\text{m}$ im Durchm., mit Myzelhaaren besetzt; Mündung papillenförmig, im Innern mit hyalinen, Periphysen-ähnlichen Hyphen ausgekleidet; Ascomawand $20\text{-}50\,\mu\text{m}$ dick, rotbraun

am Scheitel verdickt, innere Schichten hyalin, aus langgestreckten Zellen bestehend, äussere Schichten aus pigmentierten, polyedrischen Zellen gebaut, in ein dichtes Myzelgeflecht übergehend.

Asci zylindrisch, bitunicat, Endotunica mit einem kleinen Apikalporus versehen; von zahlreichen Paraphysoiden umgeben; $110\text{-}160 \times 13\text{-}16 \,\mu\text{m}$. Ascosporen einreihig oder schräg eingeordnet, symmetrisch, ellipsoidisch, beidendig abgerundet bis allmählich verschmälert, gekrümmt (nierenartig) in der Mitte deutlich eingeschnürt, rostrot gefärbt, deutlich punktiert, junge Sporen von einer Schleimhülle umgeben, mit 6,6-7 oder stets 7 Quersepten; Segmente 1-2mal längsseptiert, Endzellen unregelmässig geteilt; $18.5\text{-}34 \times 8\text{-}13.5 \,\mu\text{m}$.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9058-9059) wachsen sehr langsam (2 cm Koloniendurchmesser nach 2 Monaten, $18^{\rm O}$). Das Myzel ist weiss gelblich mit rostroten Flecken. Nach 3-4 Wochen entsteht das Anamorph: Pyknidien kugelig, Grösse und Form sehr variabel; Konidienträger kurz oder verlängert, ein- zweizellig, mono- oder polyphialidisch; Konidien länglich, hyalin, beidendig stumpf, 3,2-3,6 x 1,5 μ m (Abb.33a). Dieses Anamorph erinnert an den von SUTTON (1980) als <u>Dendrodomus</u> bezeichneten Pilz oder an eine <u>Aposphaeria</u>.

Kräuter und Holz sind die Substrate dieser in Sporengrösse und Sporenseptierung variablen Art. Bestimmte Formen zeigen eine Tendenz zur Wirtsspezifität; um diese Neigung besser zu charakterisieren sind aber mehr Kollektionen notwendig.

Typisch und konstant ist hingegen das rostrote Pigment.

5.5.3.2 Montagnula triseti (MUELLER) comb.nov.

BASIONYM: <u>Pleospora triseti</u> MUELLER, Beitr.Kryptogamenfl.Schweiz. <u>15(1):84.</u>

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Trisetum distichophyllum</u> (VILL.)P.B., VS, Aletschwald, 16.6.1963, MUELLER, TYPUS (ZT) - auf <u>Poa alpina</u>, GR, Albula Passhöhe, 15.7.1980, P.C., Kultur ZT 9063 - auf <u>Poa alpina</u> L., BE, Schwendenboden, Grosse Scheidegg, LEUCHTMANN, 6.7.1982 - auf <u>Minuartia</u> sp., GR, Samnaun, 25.8.1982, MUELLER -

FRANCE: auf Poa sp., Mont Cenis, Passhöhe, 4.8.1981, P.C; alle ZT.

ABBILDUNG: Abb.33b und Abb. 4p

Eine ausführliche Beschreibung dieser Art findet sich in MUELLER (1977). Diese alpine Art unterscheidet sich von <u>M.spinosella</u> durch grössere und breitere Ascosporen (31-45 x 13,5-16,5 μ m) und durch die Septierung (7-11 Quersepten, Segmente 2-4mal längsseptiert).

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen sind homothallisch. Nach drei Monaten entstehen auf spärlichem, gelb-rötlichem Luftmyzel zahlreiche Ascomata. Die Ascosporen stimmen genau mit denen auf dem Wirt überein. Die Ascomata sind z.T von einem kompakten, stromatischen Gewebe umgeben.

5.5.3.3 Montagnula sp.

ANAMORPH: Mikrokonidien

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ auf <u>Oxytropis campestris</u> (L.)DC, TI, Lucomagno, a tre chilometri dal Passo, 19.6.1981, Kultur ZT 9062, P.C; - auf <u>Hedysarum obscurum</u> L., Kt. GR, Zuoz, 17.7.1979, leg. P.C.

ABBILDUNG 33f

Ascomata zerstreut, spärlich, subepidermal, kugelig, mit einer papillenförmigen Mündung; Ascomawand wie <u>M.spinosella</u>; 250-400 μ m im Durchm. Asci nicht zahlreich, keulig, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, 90-130 x 26-37 μ m.

Ascosporen zweireihig, leicht asymmetrisch, deutlich gekrümmt, ellipsoidisch, obere Sporenhälfte dicker, in der Mitte eingeschnürt, rot gefärbt, stark punktiert, von einer Schleimhülle umgeben, mit 9 (10) Quersepten, jedes Segment 1-3mal längsseptiert; 33-45 (37,5) x 13,5-18,5 (14) μ m.

KULTUREN: In Kultur bildet sich entweder das Teleomorph (die Septierung der Sporen stimmt mit derjenigen der gesammelten Pilze überein) oder das Anamorph: die grösseren Konidien unterscheiden es von demjenigen der $\underline{\text{M.spinosella}}$ (4-6 x 1,5-2,2 μm , Abb.33f₂).

Die Kollektionen auf <u>Oxytropis</u> und <u>Hedysarum</u> zeichnen sich durch stabile Grösse, Septierung und Form der Ascosporen. Mehr Kollektionen werden bestätigen, ob diese Pilze eine eigene Art darstellen.

5.5.3.4. Montagnula gilletiana (SACC.) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora gilletiana SACC., Michelia, 1:357.1878

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: DE THUEMEN Myc.Univ. no.2247, <u>Pl.gilletiana</u>, Gallia, Janneyras, Vald'Isère, FRANCE, auf <u>Sarothamnus vulgaris</u>, November 1881, THERRY, (PAD).

ABBILDUNG: 33e

Ascomata subepidermal, in kleinen Gruppen zusammenwachsend,250-450 µm im Durchm.; Ascomawand wie <u>M.spinosella</u>, das Myzelgeflecht um die Mündung ist jedoch ausgeprägter

Asci zahlreich, zylindrisch, parallel angeordnet, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, $110-150 \times 9,5-12 \mu m$.

Ascosporen einreihig, symmetrisch, breit spindelförmig bis ellipsoidisch, rostrot, glatt, mit 7 Quersepten; Segmente unregelmässig längsseptiert; 21-29 (24.9) x 9-12 (10.5) μm .

KULTUREN: keine

Dieser Pilz unterscheidet sich von dem ebenfalls auf <u>Sarothamnus</u> vorkommenden <u>Didymosphaeria spartii</u> (CAST.) FAVRE (vgl. SCHEINPFLUG 1958) nur durch die Septierung der Sporen. Auf dem selben Wirt kommt auch die durch kleinere Sporen sich kennzeichnende <u>Didymosphaeria casalii</u> SCHEINPFLUG vor. Die verwandtschaftlichen Beziehungen zwischen diesen drei Arten sind eindeutig; sie könnten meiner Ansicht nach zur selben Gattung gestellt werden.

WEHMEYER (1961) stellte <u>Pl. gilletiana</u> zu <u>Pl.laricina</u>. Das Typusmaterial von <u>Pl.laricina</u> (S) zeigt abereinen Pilz mit einem "<u>Teichospora</u>-artigen Ascomabau und hellgelben Ascosporen.

5.5.3.5. Montagnula obtusa (FUCKEL) comb.nov.

BASIONYM: Teichospora obtusa FUCK., Symb.Myc. Nachtr.2:30.1873

SYNONYMA: Strickeria obtusa (FUCK.) WINTER, RABH. Krypt F1.1(2):282.1887
Pleospora obtusa (FUCK.) v.HOEHN. in Litt. ad REHM, Ann.Mycol.3
230.1905

<u>Pleospora ephaedrae</u> SPEG. non FAVRE, Myc. Arg. 2, Anal.Soc.Cient. Arg.ser.3,1:72.1902

Pleospora ephaedricola SPEG., Myc.Arg.no 1385

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Strickeria obtusa</u>, Nadelholz, SCHWEIZ, Gemmipass 7.1888, WEGELIN (ZT) - auf Schindeln, Nadelholz, 5.9.1897, WEGELIN - auf Schindeln, Burgdorf, 26.9.1887, WEGELIN - auf einem Tisch, Osterwalden, 1.5.1890, WEGELIN (alle ZT).

ARGENTINA: La Plata, <u>Pl.ephaedrae</u>, 5.1902, SPEGAZZINI, (UPS).

ABBILDUNG: 33d

Ascomata wie $\underline{\text{M.spinosella}}$ aber meist grösser, 300-500 μ m im Durchm. und eingesenkt; Ascomawand wie $\underline{\text{M.spinosella}}$.

Asci sehr zahlreich, zylindrisch, von sehr zahlreichen Paraphysoiden umgeben, $80-120 \times 12-15,5 \text{ } \mu\text{m}.$

Ascosporen symmetrisch, ellipsoidisch, beidendig breit abgerundet, in der Mitte eingeschnürt, rostrot gefärbt, glatt, dickwandig, mit 5-7 Quersepten, 1(2)mal längsseptiert; 17,2-25 (20,9) x 7,5-10 μ m.

KULTUREN: keine

Bearbeitetes Holz (Planken, Schindeln, Tische) scheinen die Vorliebe dieses Pilzes zu sein. Der Pilz auf <u>Ephedra</u> lässt sich, wie schon WEHMEYER (1961) feststellt, morphologisch nicht von M.obtusa unterscheiden.

5.5.3.6. Montagnula dura (NIESSL) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora dura NIESSL, Verh. Naturf. Ver. in Brünn, 14:178.1876

ANAMORPH: nicht festgestellt

UNTERSUCHTES MATERIAL: TSCHECHOSLOWAKEI:, <u>Pl.dura</u> NIESSL, auf <u>Galium verum</u> L., Brünn, NIESSL, TYPUS (M., no.26725);

SCHWEIZ: - auf <u>Gentiana punctata</u> L., GR, Avers, 13.7.1974, MUELLER - auf <u>Gentiana punctata</u>, GL, Braunwald, Gumens, 22.7.1948, MUELLER - auf <u>Epilobium parviflorum</u> SCHREBER, OW, Engelberg, Leitistein, 29.6.1981, P.C., Kultur ZT 9060 - auf <u>Mentha arvensis</u> L., URI, Urnerboden, 14.6.1981, P.C., Kultur ZT 9061 - auf <u>Ribes petraeum</u> WULFEN, GR, Bergün, Val Tuors, Raveis-ch, 26.7.1956, MUELLER - alle ZT.

ABBILDUNG: Abb. 33c und Abb. 4o

Ascomata subepidermal, einzeln oder in Gruppen wachsend, zuweilen von

stromatischem Gewebe vereint; 300-400 μ m im Durchm.; Mündung papillenförmig, herausragend, im Innern mit wenigen, hyalinen Periphysen- ähnlichen Hyphen bewachsen; Ascomawand wie <u>M.spinosella</u>.

Asci zahlreich, zylindrisch, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, 80-110 x $13-15~\mu m$.

Ascosporen zweireihig, symmetrisch oder untere Sporenhälfte etwas länger, spindelförmig, in der Mitte leicht eingeschnürt, mittlere Segmente etwas dicker, rostrot gefärbt, glatt bis stark skulptiert mit 11 Quersepten; Segmente unbeständig (0-2) längsseptiert; $32-40 \times 8-9.8 \,\mu\text{m}$.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9060-9061) weichen gegenüber den anderen dieser Gruppe leicht in der Myzelfarbe ab (weisslich-grau). Keine Fruktifikation wurde dabei festgestellt.

Die Sporengestalt von M.dura erinnert an diejenige von Cilioplea coronata (vgl. 5.7 und WEHMEYER, 1961). Beträchtliche Unterschiede bestehen jedoch sowohl in der Ascomawand als auch in der Sporenwand (C.coronata hat hellbraune, glatte Ascosporen), so dass die Trennung der zwei Arten und ihre Zuteilung in zwei verschiedenen Gattungen berechtigt ist.

5.6. NODULOSPHAERIA RABH., Herb.Mycol.2, no.725.1858

TYPUS: Nodulosphaeria derasa (BERK. & BR.) HOLM (1957)

Die Anwesenheit modifizierter Periphysen-ähnlichen Borsten an der Mündung des Fruchtkörpers und die rundlichen, schleimigen Anhängsel beiderseits der spindelförmigen Ascosporen sind nach HOLM (1961) die (kaum korrelierten) Merkmale, die die Gattung Nodulosphaeria auszeichnen. Typisch ist ausserdem ein angeschwollenes Segment in der oberen Sporenhälfte. Alle diese Merkmale sind bei <u>Pleospora pileata</u>, <u>Pleospora rupestris</u> und <u>Wettsteinina winteri</u> klar ausgeprägt; drei neue Kombinationen werden deswegen vorgestellt:

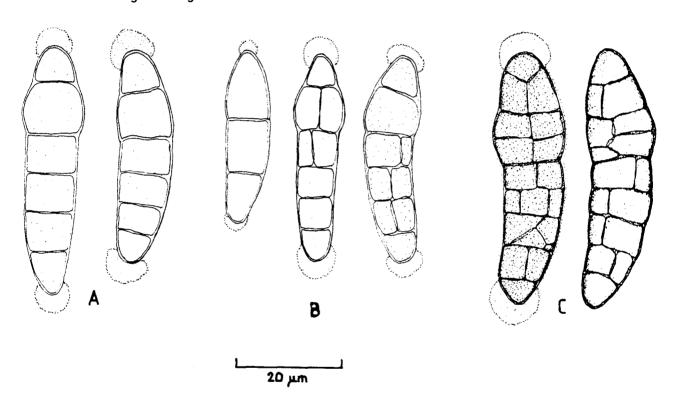


Abb. 34 : ASCOSPOREN von: (A) <u>Nodulosphaeria winteri</u>; (B) <u>Nodulosphaeria pileata</u>; (C) <u>Nodulosphaeria rupestris</u>

5.6.1. Nodulosphaeria pileata (VOLKART) comb.nov.

BASIONYM: <u>Pyrenophora pileata</u> VOLKART in RUEBEL, Pflanzengeograph. Monographie des Bernina Gebietes, 1910

SYNONYM: Pleospora pileata (VOLKART) MUELLER & v.ARX, Ber.Schw.Bot.Ges.60:346.

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Phytheuma hemisphaericum</u> L.: GR, Lago Bianco, Bernina, 30.6.1905, BRAUN, TYPUS (ZT) - GR, Bernina Lagalb, 24.7.1905, BRAUN - GR, Munstertal, Dreisprachenspitze, 28.7.1951, MUELLER - GR, Bergün ValTuors, 1.8.1946, MUELLER - GR, Fuorcla Crap Alv, 16.7.1953, MUELLER - GR, Maloja, Cresta, 19.7.1942, KOCH - TI, Val Piora 6.7.1981, P.C., Kultur ZT 9013 - auf <u>Senecio abrotanifolius</u> L., GR, Nationalpark, Alp Laschadura, 3.8.1942, BLUMER -alle ZT -

FRANCE: auf <u>Phytheuma hemisphaericum</u> L., Hautes Alpes, Eychauda, Valloise, 2.8.1981, P.C. (ZT).

ABBILDUNG: 34b und Abb. 4e

Ascomata spärlich, zerstreut, in der Epidermis dürrer Stengel eingesenkt, kugelig, mit papillenförmiger, differenzierter Mündung; Porus rundlich, im Innem und am Rand mit wenig bis gut entwickelten, kurzen, stumpfen, hellbraun bis dunkelbraun pigmentierten, septierten periphysenartigen Borsten besetzt; Ascomata 200-250 μ m im Durchm; Ascomawand 20-40 μ m dick, pseudoplectenchymatisch, stark pigmentiert, sklerotisch.

Asci nicht zahlreich, keulig, dickwandig, mit Jod-negativem Apikalring, von spärlichen Paraphysoiden umgeben, 90-120 x 22-30 μ m.

Ascosporen zweireihig, polar asymmetrisch, spindelförmig, blassgelb bis hellbraun, an beiden Enden mit einem grossen, kugeligen Anhängsel (Phasenkontrast oder Tuschfärbung), primäres Septum deutlich in der oberen Sporenhälfte leicht eingeschnürt, innerstes Segment des Oberteils deutlich angeschwollen, mit 5 Quersepten, mittere Segmente unbeständig längsseptiert; 38-50 $(43.8) \times 9.7-12.5 \, \mu m$.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9013) wachsen durchschnittlich schnell (1 cm / Woche /Raumtemperatur); sie zeigen ein luftiges, dunkelgraues Myzel und bilden nach etwa zwei Monaten reife Ascomata, deren Ascosporen genau mit denen auf dem Wirt übereinstimmen.

Nodulosphaeria pileata kommt auf <u>Phytheuma hemisphaericum</u> vor, wo sie morphologisch sehr konstant ist. Die Kollektion auf <u>Senecio abrotanifolius</u> zeigt aber einen identischen Pilz; ausserdem hat man aus <u>Arctostaphylos</u> uva-ursi (L.)SPRENGEL den gleichen Pilz als Endophyten isoliert (WIDLER 1982).

5.6.2. Nodulosphaeria winteri (NIESSL) comb.nov.

BASIOMYN: Leptosphaeria winteri NIESSL, Hedwigia 1883:1

SYNONYMA: Scleropleella winteri (NIESSL) v.HOEHN., Ann.Mycol.18:75.1920

Wettsteinina winteri (NIESSL) MUELLER, Sydowia 4:203.1950 Wettsteinina engadinensis MUELLER, Sydowia, 4:202.1950

Leptosphaeria morthieriana SACC., Misc. Myc. 1884

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf <u>Aster alpinus</u> L., GR, Schuls, 17.7.1948, MUELLER, TYPUS von <u>Wettst. engadinensis</u> (ZT) - GR, Bergün, Val Plaz-Bi, 7.8.1949, MUELLER - GR, Ftan, 14.7.1949, MUELLER - auf <u>Plantago alpina</u> L., <u>Leptosphaeria winteri</u>, GR, Fürstenalp, 1905, VOLKART - GR, Albulapass, 5.8. 1949, MUELLER - alle ZT- auf <u>Succisa</u> sp., in Palude torfacea, Les Ponts, Neuchâtel, Suisse, Juin 1874, MORTHIER, TYPUS von <u>Leptosphaeria morthieri</u> ana (PAD).

ABBILDUNG: Abb. 34a

KULTUREN: Kulturen aus endophytischen Isolationen (WIDLER 1982) haben nur das Teleomorph gebildet.

Eine ausführliche Beschreibung dieses Pilzes findet sich in Sydowia 4:204 1950. In jener Arbeit unterschied MUELLER, Wettsteinina engadinensis von N.winteri anhand der Sporendicke. Weitere Messungen haben jedoch Uebergangsformen gezeigt: morphologisch lassen sich daher diese zwei Arten nicht eindeutig unterscheiden, weswegen sie hier unter N.winteri vereint sind. Es ist aber zu erwähnen, dass alle bekannten Kollektionen von W.engadinensis immmer auf Aster alpinus, die von W.winteri immer auf Plantago alpina gefunden wurden. Ausserdem lebt die sich von der ersteren ausschliesslich durch längsseptierte Sporen trennbare N.pileata auf Phytheuma hemisphaericum (vgl.5.6.1). Schon HOLM (1961 beobachtete die Tendenz mehrerer Nodulosphaeria Arten zur Wirtspezifität (Dieses Problem ist in Kap.4 behandelt). Alle diesen Arten gehören zum grösseren Nodulosphaeria modesta-Komplex, in dem die Wirtspflanze eine bedeutende Rolle bei der Artdifferenzierung spielt (siehe Kap. 5, Abb.6). Weitere Untersuchungen, mit mehr Material sind deshalb notwendig um eine definitive Entscheidung über die Verwandtschaft der Pilze auf Aster alpinus und Plantago alpina zu fällen. Dasselbe gilt für die

nahestehende <u>N.kummerlei</u> METZ (1926) auf <u>Campanula alpina</u> (siehe HOLM 1961) sowie für <u>Leptosphaeria morthieriana</u> auf <u>Succisa</u>, welche aber auch mit der ebenfalls auf <u>Succisa</u> lebenden, die gleiche Sporensymmetrie zeigenden <u>N.succisae</u> MUNK in MOELLER (1958) (siehe aber HOLM 1961) nahe verwandt sein könnte.

5.6.3. Nodulosphaeria rupestris (MUELLER) comb. nov.

BASIONYM: Pleospora rupestris MUELLER, Sydowia 5: 306. 1951

SCHWEIZ, GR, Filisur, Muchetta, 3.8.1949, MUELLER, TYPUS (ZT).

UNTERSUCHTES MATERIAL:: Pl. rupestris, auf Minuartia verna (L.) HIRN.,

ABBILDUNG : Abb.34c

Eine ausführliche Beschreibung dieses Pilzes findet sich in MUELLER (1951a). Auf dem Typusmaterial habe ich nur alte Ascomata und zerstreute Ascosporen gefunden. Die Sporenform stimmt dabei mit derjenigen von N.pileata und N.winteri genau überein. Zudem zeichnete MUELLER(idem, Abb.16h), der diesen Pilz wegen der borstenartigen Periphysen zur Untergattung Cilioplea stellte, die typischen, an beiden Extremitäten der Sporen vorhandenen Anhängsel. Diese Merkmale bringen diese durch grosse Ascomata (300-400 µm im Durchm.), mauerartige Septierung und braune Farbe der Sporen sich gut auszeichnende Art unter Nodulosphaeria. WEHMEYER (1961) betrachtete hingegen diesen Pilz als Varietät von Pl.abscondita (vgl. 5.1.A.10).

5.7. CILIOPLEA MUNK, Dansk.Bot.Ark.15:113.1953

TYPUS: Cilioplea coronata (NIESSL) MUNK

Ascomata unter der Epidermis wachsend, eingesenkt oder herauswölbend, kugelig, birnenförmig oder ellipsoidisch, kahl, mit Myzelhaaren oder Borsten besetzt. Ascomawand pseudoplectenchymatisch, äussere Zellschichten sklerotisch, am Scheitel meist verdickt; Poruskanal mit hyalinen Peryphisenähnlichen Hyphen ausgekleidet, an der Mündung mit dickwandigen, stark pigmentierten, verlängert und kranzartig hervortretenden Borsten versehen. Asci zylindrisch oder keulig, meist sehr zahlreich, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben.

Ascosporen meist symmetrisch, spindelförmig, in der Mitte deutlich eingeschnürt, dictyospor, hyalin bis dunkelbraun, oft von einer Schleimhülle umgeben.

<u>Cilioplea</u> MUNK wurde auf Grund der differenzierten Ascomamündung von <u>Pleospora</u> getrennt. MUELLER (1951a)betrachtete diese Gruppe als Untergattung und vereinte darunter 7 <u>Pleospora</u> Arten. WEHMEYER (1961) ignorierte hingegen dieses Taxon. Erst BARR (1979) zog <u>Cilioplea</u> wieder in Erwägung: sie stellte sie neben <u>Didymosphaeria</u>, <u>Keissleriella</u> und anderen Gattungen zur Familie <u>Didymosphaeriaceae</u>.

Der Fruchtkörperbau trennt <u>Cilioplea</u> von <u>Pleospora</u> eindeutig. Von <u>Didymosphaeria</u> lässt sie sich ebenfalls durch Unterschiede im Ascomabau (vgl. <u>Montagnula Subgen.rubiginospora</u> 5.5.3) und die verschiedene Sporenwand entfernen. <u>Cilioplea</u> und <u>Keissleriella</u> stehen sich hingegen sehr nahe; die letztere (siehe BOSE 1961) ist aber in bezug auf Sporengestalt sehr heterogen. <u>Cilioplea</u> hat hingegen immer spindelförmige, mauerartig geteilte Ascosporen, weshalb sie hier als eigene Gattung betrachtet wird. Die ausgesprochene Differenzierung der Mündung (borstenartige Periphysen) kennzeichnet neben <u>Cilioplea</u> und <u>Keissleriella</u> auch <u>Nodulosphaeria</u>.

Auch bei dieser Gattung scheint die Sporengestalt das wichtigste Merkmal zu sein, womit homogene Gruppen erkennt werden können (siehe 5.6, Kap. 5. und HOLM 1961).

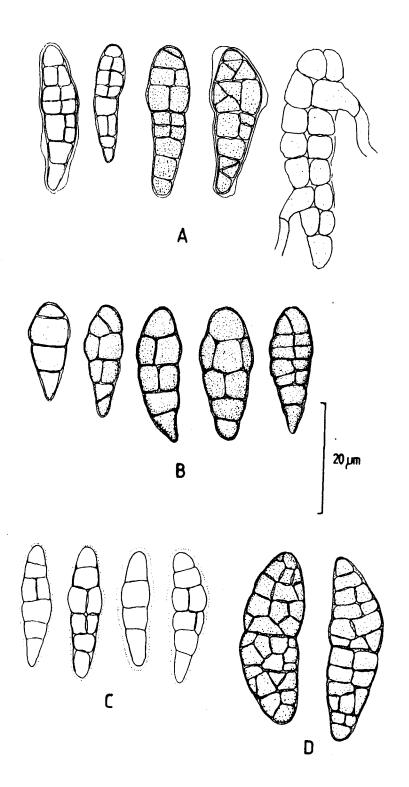


Abb. 35 : ASCOSPOREN von: (A) <u>Cilioplea coronata</u>; (B) <u>Cilioplea kansensis</u> (C) <u>Cilioplea genisticola</u>; (D) <u>Cilioplea nivalis</u>

Artenschlüssel

1	Ascosporen nur querseptiert, hyalin <u>Keissleriella</u> v.HOEHN (siehe BOSE 1961)
1*	Ascosporen quer und längsgeteilt, spindelförmig bis breit spindelförmig
2	Ascomata 300-500 μm im Durchm., stark beborstet; auf Kräutern,in den Alpen 4. C.nivalis
2*	Ascomata kleiner, nur die Mündung mit Borsten- ähnlichen Periphysen besetzt
3	Ascosporen hyalin; auf <u>Genista</u> 3. <u>C.genisticola</u>
3*	Ascosporen hell- bis dunkelbraun
4	Ascosporen leicht asymmetrisch: Oberteil dicker und breit abgerundet, Unterteil schmäler, oft verjüngt; Borsten an der Mündung hyalin bis hellbraun; 2. <u>C.kansensis</u>
4*	Ascosporen spindelförmig, Borsten stark pigmentiert 1.C.coronata

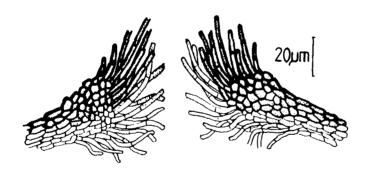


Abb. 36 : Cilioplea coronata, FRUCHTKOERPERMUENDUNG

5.7.1. Cilioplea coronata (NIESSL) MUNK, Dansk.Bot.Ark.15:113.1953

BASIONYM: Pleospora coronata NIESSL, Verh.Naturf.Ver. in Brünn 14:165.1876
SYNONYMA: Strickeria coronata (NIESSL) v.ARX & MUELLER, Stud. in Mycol. 9:76.

1975
Pleospora eximia REHM in WEGELIN, Mitt. Naturf. Ges.Thurg.12:182,
1896
Pyrenophora ephaedrae SPEG., Anal. Mus.Nac.Hist.Nat. Buenos Aires
23:63.1912

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: TSCHECHOSLOWAKEI: auf <u>Reseda lutea</u> L., Brünn 9.1875, NIESSL. LECTOTYPUS (M) - auf <u>Atriplex tatarica</u>, Brünn, 8.1875 NIESSL, SYNTYPUS, (M) - auf <u>Galium verum</u> L., Brünn, Sommer, NIESSL (M) - ARGENTINA: auf <u>Ephedra andina</u>, Mendoza, Potretillos, 2.1910, SPEGAZZINI (LPS)-ENGLAND: auf <u>Cynoglossum officinale</u> L., Castle Martin, sand duns, 27.6.1957, WEBSTER (SHD) - auf <u>Ulex europaeus</u> L., Rhos Colyn, Anglesey, 16.4.1957, WEBSTER (SHD)-

SCHWEIZ: auf <u>Artemisia campestris</u> L., <u>Pleospora eximia</u>, Zermatt, Findelen, 9.9.1895, WEGELIN (ZT) - auf <u>Astragalus aristatus</u> L'HERIT., VS, Zermatt 10.9.1895, WEGELIN (ZT) - auf <u>Artemisia campestris</u> L., VS, Brig, Napoleon-brücke, 9.6.1953, MUELLER (ZT) - auf <u>Humulus lupulus</u> L., GR, Ftan, 21.7.1949, MUELLER (ZT) - auf <u>Aster alpinus</u> L., GR, Zuoz San Batriumieu., 17.7.1979, P.C., Kultur ZT 9018 (ZT) -auf <u>Salvia pratensis</u> L., SH, Merishausen, 8.6.1980, P.C;, Kultur ZT 9018.

ABBILDUNG: Abb. 35a

Ascomata unter der Epidermis wachsend, in reifem Zustand herausbrechend, ellipsoidisch, kugelig oder keilförmig, dunkelbraun, kahl oder mit basalem Myzel besetzt, 200-400 μ m im Durchm.; Mündung wie Gattungsdiagnose; Ascomawand 30-40 μ m dick, aus 3-5 Schichten langgestreckter bis isodiametrischer Zellen bestehend, äusserste Schichten und am Scheitel stark pigmentiert. Asci sehr zahlreich, parallel angeordnet, zylindrisch, von 2-3 μ m breiten Paraphysoiden umgeben, 90-120 x 10-15 μ m.

Ascosporen 1-2 reihig, spindelförmig, in der Mitte stark eingeschnürt, Oberteil zuweilen etwas dicker als Unterteil, hellgelb bis hellbraun, mit 5-8 Quersepten, alle Segmente meist einmal schräg oder längsseptiert; Zellwand glatt, von einer Schleimhülle umgeben; 23-36 x 7,5-10 μ m.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9018) bilden das Teleomorph nach zwei Monaten (Raumtemperatur). Das Substrat wird schwarz gefärbt, das reichliche Luftmyzel ist weissgrau. Kein Anamorph wurde festgestellt.

Diese Art ist häufig; sie kommt vom Tiefland bis in die subalpinen Stufe vor, sie fruktifiziert vom Frühjahr bis Herbst auf dürren Stengeln (Di-kotylen). Sie wurde auch als Endophyt von <u>Arctostaphylos uva-ursi</u> (L.)SPRENGEL nachgewiesen (WIDLER 1982). Die grosse Verbreitung (geograph. und Wirtswahl) wirkt sich auf die morphologische Variabilität (Sporengrösse, Septierung,

Ascomaform) dieser Art aus; stabile Formen sind dabei nicht auszuschliessen aber zu wenigen Kollektionen liegen vor, um eine überzeugende Gruppierung vorzunehmen.

5.7.2. Cilioplea kansensis (E.& E.) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora kansensis E.& E., Journ.Myc. 8:17.1902

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Pleospora kansensis</u>, auf <u>Melilotus albae</u>, Rock Country, Kansas U.S.A., 12.4.1902, ELLIS and EVERHAART's Fungi no.1636, TYPUS (NY)

ABBILDUNG: 35b

Ascomata zahlreich, scheibenförmig, schwarz, kahl, an der Mündung mit einem Kranz kurzer, heller Borsten versehen, 200-350 µm im Durchm. Asci keulig, dickwandig, mit einem Apikalring versehen (Phasenkontrast), von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, 50-70 x 14-20 µm. Ascosporen zweireihig, leicht polar asymmetrisch, Oberteil breit abgerundet, Unterteil schmaler, keilförmig oder verjüngt, primäres Septum deutlich eingeschnürt, braun, glatt, mit 4,5,6(7) Quersepten;Segmente unbeständig und unregelmässig geteilt; 17-28 x 7-9,5.µm.

KULTUREN: keine

Wirtenspektrum und geographische Verbreitung von <u>C. kansensis</u> müssen noch untersucht werden, weil das von WEHMEYER (1961) zusammengefassten Material heterogen ist: die von ihm als Synonym betrachtete <u>Pleospora petrakii</u> ist z.B. eine typische <u>Pseudopleospora</u> (vgl.5.11).

Die differenzierte Mündung und die Sporenform lassen die Verwandtschaft C.kansensis mit C.coronata erkennen; die helleren Borsten an der Mündung, die keuligen Asci und die Sporengestalt sind dagegen deutlich verschieden.

5.7.3. Cilioplea genisticola (LAMB. et FAUTR.) comb.nov.

BASIONYM: <u>Pleospora genisticola</u> LAMB. et FAUTR., Revue Mycol. 1897:54 SYNONYM: Catharinia genisticola (LAMB. et FAUTR.) SACC., Syll.Fung.14:611 ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: Herbier Cryptogamique de la Côte d'Or no.2248, Pl.(Catharinia) genisticola sp.n., Sur Genista tinctoria, 1896, TYPUS (PAD).

ABBILDUNG: 35c

Ascomata zerstreut, zahlreich, unter der Epidermis wachsend, in reifem Zustand herausragend, kugelig, 200-350 μ m im Durchm., mit einem Kranz hervortretender, 50-60 μ m langer, borstenartiger Periphysen versehen. Ascomawand 25-35 μ m dick, rotbraun, aus 4-6 Schichten länglicher, dickwandiger Zellen bestehend.

Asci zahlreich, zylindrisch, von zahlreichen, lockeren, sehr dünnen, "trabeculate" Paraphysoiden umgeben, 60-100 x 10,5-13,5 μ m.

Ascosporen symmetrisch, spindelförmig, in der Mitte deutlich eingeschnürt, hyalin, von einem dicken Episporium umgeben, meist mit 5 Quersepten, mittlere Segmente längsseptiert; Zellwand glatt oder granulös; 19,5-25,5 (22,8) \times 5,5-8,5 μ m.

KULTUREN: keine

Diese Art zeichnet sich durch die hyalinen, dickwandigen, etwas rauhen Ascosporen aus. Nahe verwandt könnte die ebenfalls auf <u>Genista</u> lebende <u>Keissleriella genistae</u> (FUCKEL) MUELLER, (MUELLER & v.ARX 1962) sein.

5.7.4. Cilioplea nivalis (NIESSL) comb.nov.

BASIONYM: <u>Pleospora nivalis</u> NIESSL, Verh.Naturf. Ver. in Brünn, <u>14</u>:180.1876 SYNONYMA: Pyrenophora nivalis (NIESSL) SACC., Syll.Fung. 2:282.1883

Pleospora uniserialis WEHM., Pleospora Monographie, 1961:92

ANAMORPH: nicht festgestellt

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ: auf Kräuterstengeln, BE, Gemmipass, 7.1888, WEGELIN, NEOTYPUS, (ZT) - auf <u>Hutschinsia alpina</u> (L.) R.BR., Graubünden, Bergün, 7.8.1949, MUELLER, TYPUS von <u>Pl. uniserialis</u> - auf <u>Geranium silvaticum L.</u>, GR, Davos Stillberg, 28.5.1964, MUELLER - auf <u>Bartsia alpina L.</u>, OW, Engelberg, Jochpass, 29.8.1950, MUELLER - auf <u>Phaca alpina Auct.</u>, GR, Fornopass, 4.8.1933, KOBEL - auf <u>Phaca alpina</u>, GR, Val Tuors, Tuors devant, 18.7.1953, MUELLER - auf <u>Equisetum variegatum</u> SCHLEICHER, TI, Dalpe, Alpe Campolungo, 24.7.1980, P.C., Kultur ZT 9017 - alle ZT.

* = <u>Astragalus penduliflorus LAM</u>.

ABBILDUNG: Abb.35d

Ascomata 300-600 μ m! im Durchm., zahlreich,zerstreut, kugelig oder birnenförmig, am Scheitel dicht mit stark pigmentierten Borsten, an der Basis mit sich radiär verteilendem Myzel besetzt; Mündung differenziert, wie C. coronata; Ascomawand 15-30 μ m dünn, am Scheitel dicker, aus 4-5 Schichten stark pigmentierter Zellen bestehend.

Asci zylindrisch, zahlreich, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, $135-200 \times 15,5-18,5 \mu m$.

Ascosporen einreihig, symmetrisch, breit spindelförmig, in der Mitte deutlich eingeschnürt, an beiden Enden oft leicht verjüngt, zuweilen leicht gekrümmt, hellbraun bis braun, glatt, von einer Schleimhülle umgeben, mit 7-9 Quersepten; alle Segmente 1-4mal längsseptiert; 24-35 (28,5) x 9,5-12 (10,9) μ m.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9017) bilden ein graues, luftiges Myzel. Weder Teleomorph noch Anamorph wurden festgestellt.

Diese durch stark entwickelte Borsten und breit spindelförmige Sporen sich auszeichnende Art ist bis heute nur in den Schweizer Alpen gesammelt worden. Sie fruktifiziert auf dürren Stengeln von verschiedenen Kräutern. Schon MUELLER (1951a) hatte die Verwandtschaft <u>C.nivalis</u> mit <u>C.coronata</u> hervorgehoben.

Die von WEHMEYER (1961) auf Grund der Sporenseptierung aufgestellte <u>Pl. uniserialis</u> lässt sich,nach Untersuchung mehrerer Kollektionen,von <u>C. nivalis</u> nicht mehr trennen.

5.8. LEPTOSPHAERIA CES. et DE NOT., Comm. Soc.Critt. It. 1:234.1863

5.8.1. Leptosphaeria calvescens (FR.) comb.nov.

BASIONYM: Sphaeria calvescens FRIES, Scler. Suec. no. 401

SYNONYMA: Cucurbitaria calvescens (FR.) CES. & DE NOT., Comm. Soc.Critt.It.

1:215.1863

Pyrenophora calvescens (FR.) SACC., Syll.Fung. 2:279.1883

Pleospora calvescens (FR.) TUL., Sel.Fung.Carp.2:906.1871

Chaetoplea calvescens (FR.) CLEMENS in CLEMENS & SHEAR, The

Genera of Fungi, New York,1931

ANAMORPH: <u>Chaetodiplodia caudina</u> KARST., Hedwigia <u>23</u>:62.1884 = <u>Microdiplodia henningsi</u> STARITZ, Hedwigia 53:161.1913

UNTERSUCHTES MATERIAL: Mycotheka Polonica no. 444 auf <u>Chenopodium sp.</u>, WARZAWA, 27.6.1962, KOCHMANN (ZT) - Flora moravica, auf <u>Chenopodium glaucum</u>, 12.1914, PETRAK (ZT) - RABH. Fung.Eur. no.3147, auf <u>Atriplex patulae</u>, Brünn, NIESSL, August, (ZT) - auf <u>Beta maritima</u>, ENGLAND, Budleight, Salterton, Devon, 15.4.1982, PETRINI, Kultur ZT 9180 - auf <u>Poligonum orientale</u>, SCHWEIZ, Frauenfeld, 5.5.1896, WEGELIN (ZT) - auf unbest. Stengel, WEGELIN (ZT) - auf <u>Sonchus arvensis Herb.STARZ</u>, Riga, no.600 (ZT).

ABBILDUNG: Abb. 37

Ascomata wie <u>Leptosphaeria doliolum</u> (PERS.ex FR.) CES. & DE NOT. (vgl. z.B. v.ARX & MUELLER, 1975: 75, Fig.36) mit einer skleroplectenchymatischen, lateral dicken, an der Basis dünnen Wand und einer papillenförmigen, im Innern undifferenzierten Mündung; 200-350 μ m im Durchm., mit zahlreichen Borsten versehen.

Asci zahlreich, zylindrisch bis keulig, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, am Scheitel mit Apikalring versehen; 80-120 x 9-15 µm.

Ascosporen ein-bis zweireihig, ellipsoidisch bis keulig (Unterteil leicht verjüngt),leicht gekrümmt, hellbraun, glatt, von einer Schleimhülle umgeben, mit 3(4) leicht eingeschnürten Quersepten, ohne Längssepten oder mittlere Segmente längsseptiert; 12-28,5 (19,4) x 5,5-10 µm.

Auf dem Wirt findet man nebeneinander Ascomata und Konidiomata. WEBSTER & LUCAS (1959) konnten diese Beziehung auch in Kultur nachweisen.

Eine Beschreibung des Anamorphes <u>Chaetodiplodia caudina</u> findet sich neuerdings in SUTTON (1980).

Ich bringe <u>Pl. calvescens</u> unter <u>Leptosphaeria</u> wegen der identischen Ascomamerkmale sowie identischen Sporenform. <u>Leptosphaeria calvescens</u> unterscheidet sich von <u>L.doliolum</u> lediglich durch die Ascomabeborstung und durch das unbeständige Auftreten von Längssepten. Ausserdem scheint <u>L. calvescens</u> sich oekologisch auszuzeichnen: sie kommt vorwiegend auf <u>Polygonaceae</u> und <u>Chenopodiaceae</u> vor.

WEBSTER und LUCAS (1959) untersuchten auch die morphologisch mit <u>L. calvescens</u> ähnliche <u>Pleospora betae</u> BJORLING; in Reinkultur fanden sie das Anamorph <u>Phoma</u>. Auf frischem Material von <u>Beta maritima</u> konnte ich das Teleomorph dieser Art mit einer grosse Variabilität in der Sporengrösse (im Durchschnitt etwas grösser als diejenige von <u>L.calvescens</u>) und gleichzeitig beide Anamorphe <u>Chaetodiplodia</u> und <u>Phoma</u> beobachten. Reinkulturen aus Ascosporen bildeten nur das Anamorph <u>Phoma</u>. Eingehendere Untersuchungen über diese Pilze könnten wichtige Hinweise zu allgemeinen Problemen der Taxonomie (taxonomischer Wert der Mikrokonidien, Artumschreibung, usw.) liefern.

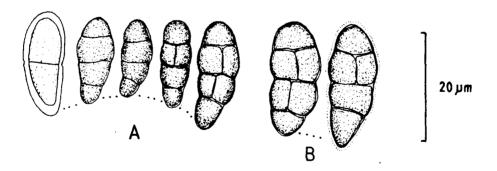


Abb. 37 : ASCOSPOREN von : (A) <u>Leptosphaeria calvescens</u> ; (B) <u>Pleospora</u> betae.

5.9. PARAPHAEOSPHAERIA ERIKSSON, Arkiv f. Bot. 6:405.1967

TYPUS: Paraphaeosphaeria michotii (WESTEND) ERIKSSON

ERIKSSON (1967b) brachte unter seine neue Gattung <u>Paraphaeosphaeria</u> diejenige <u>Leptosphaeria</u>-Arten, die sich durch zylindrische, asymmetrisch septierte Ascosporen mit einem in der unteren Sporenhälfte angeschwollenen Segment auszeichnen und ein <u>Coniothyrium</u>-Anamorph haben. HEDJAROUDE (1969) bestätigte, z.T. mit Kulturversuchen, die Gattungsauffassung von ERIKSSON; er konnte lediglich kein Anamorph zu <u>Paraphaeosphaeria castagnei</u> feststellen. Diese Art unterscheidet sich dabei von den typischen <u>Paraphaeosphaeria</u>-Arten (<u>P.michotii, P.rusci, P.vectis</u>) durch grössere und differenziertere Ascomata sowie durch die verschiedene Abfolge der Septenbildung: das angeschwollene Segment bei den Sporen von <u>P.rusci</u>(und nahestehende Arten) ist sekundär, bei <u>P.castagnei</u> hingegen primär gebildet (vgl. Abb. 38). Die von WEHMEYER (1961) zu <u>Pleospora Subgen. Cylindrosporeae</u> gestellten Pilze stimmen mit <u>P.castagnei</u> genau überein. Sogar die Längsseptierung der Ascosporen (weshalb als <u>Pleospora</u> betrachtet) ist unbeständig; eine neue Kombination ist daher gerechtfertigt.

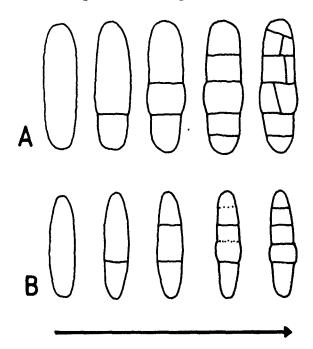


Abb.38: ABFOLGE der Ascosporenseptierung bei (A) <u>Paraphaeosphaeria Subgen</u>. <u>Cylindrosporeae</u> (<u>P.oblongata</u>) und (B) <u>Paraphaeosphaeria Subgen</u>. <u>Paraphaeosphaeria</u> (<u>P.rusci</u>): bei A entsteht das angeschwollene Segment primär, bei B sekundär

Paraphaeosphaeria Subgenus Cylindrosporeae (WEHM.) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora Subgen. Cylindrosporeae WEHM., Pleospora Monogr.1961:233

TYPUS: Paraphaeosphaeria oblongata (NIESSL) comb.nov.

Ascomata unter der Epidermis wachsend, kugelig, kahl, mit einer papillenförmigen, im Innern mit hyalinen bis bräunlichen Peryphisenähnlichen Hyphen ausgekleidet.

Asci zylindrisch, zahlreich.

1969)

Ascosporen zylindrisch, beidendig abgerundet, hellbraun, phragmooder dictyospor; angeschwollenes Segment primär entstehend (Abb.38a). ANAMORPH: nicht bekannt.

ARTENSCHLUESSEL:

] Angeschwollenes Segment der Sporen sekundär entstehend; Ascomata zumeist 100-220 µm im Durchm.; Anamorph Coniothyrium . . Paraphaeosphaeria Subgen. Paraphaeosphaeria (in diese Untergattung gehören P.michotii mit 2 Quersepten, P.rusci mit 4 Quersepten auf <u>Ruscus</u>, <u>P.vectis</u> mit 4 Quersepten

auf Iris und P.obtusispora mit 5 Quersepten, vgl. HEDJAROUDE

Cylindrosporeae

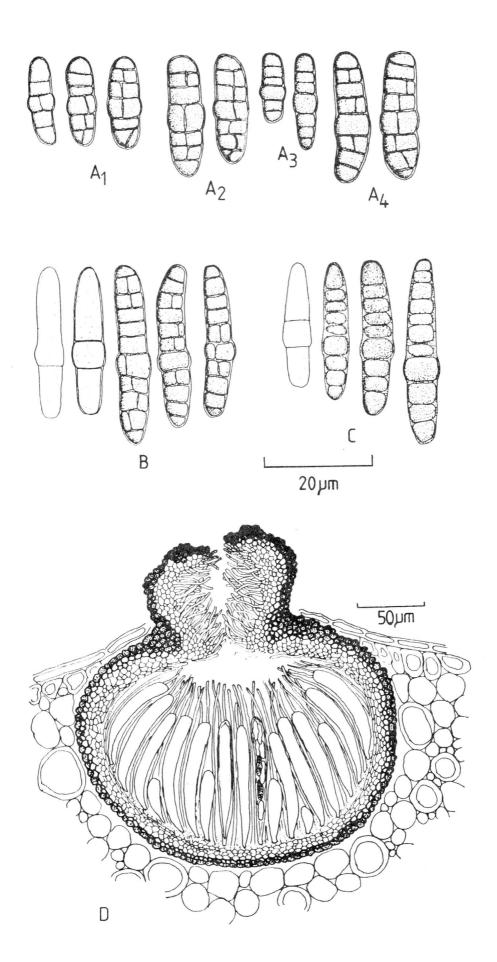
2

1* Angeschwollenes Segment primär entstehend; Ascomata 200-500 μm im Durchm., mit einer differenzierten Mündung;

Ascosporen meist dickwandig, oft längsseptiert Paraphaeosphaeria Subgen.

- 2 Ascosporen mit 4-5, stets 6, 6-7 oder stets 7 Quersepten; polyphag 5.9.1.P.oblongata
- 2* Ascosporen mit 7-11 Quersepten . 3
- 3 Ascosporen mit Quer- und Längssepten; auf Holz . 5.9.2.P.longispora
- 3* Ascosporen ohne Längssepten; häufig auf Jasminus 5.9.3.P.castagnei
- Abb.39 (nächste Seite): (A-C) ASCOSPOREN von: (A) Paraphaeosphaeria oblongata, A₁ häufigste Form, A₂ Koll.6 und 7, A₃ Koll.10, A₄ Koll.11; (B) <u>Paraphaeosphaeria longispora</u>; (C) <u>Paraphaeosphaeria castagnei</u>;

 - (D) ASCOMA von Paraphaeosphaeria oblongata.



5.9.1. Paraphaeosphaeria oblongata (NIESSL) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora oblongata NIESSL, Verh.Naturf.Ver. in Brünn,14:177.

1876

SYNONYMA: Pleospora coluteae(GOID.) WEHM. Pleospora Monograph.,1961:235

Pleospora oblongata var.coluteae GOID., Malpighia 32:13.1933

Pleospora echiinicola PETRAK, Ann. Mycol. 22:24.1924

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: (1) auf <u>Salvia pratensis</u> L. SCHWEIZ, SH, Merishausen, Buechbrunnen, 8.6.1980, P.C., Kultur ZT 9092 - (2) auf <u>Anthyllis vulneraria</u> L., SH, Merishausen 27.5.1981, P.C., Kultur ZT 9094 - (3) auf <u>Anthyllis vulneraria</u> L., TI, S.Giorgio, Meride, 1.5.1980, P.C., Kultur ZT 9095 - (4) auf <u>Scrophularia canina</u> L., SCHWEIZ, GL, Weg von Nestal ins Klöntal, 4.7.1948, BLUMER - (5) <u>Pleospora echiinicola</u> auf <u>Phagnalion saxatilis</u>, SPANIEN, Monserrat, 5.1929, Ex Herb.PETRAK - (6) auf <u>Epilobium fleischeri</u> HOCHST., SCHWEIZ, GR, Albula, 19.7.1955, MUELLER - (7) auf <u>Linum campanulatum</u>, FRANCE, Massif de la Ste. Baume, 7.6.1959, MUELLER - (8) auf <u>Centaurea scabiosa</u> L., FRANCE, Hautes Alpes, Val Queyras, 25.6.1958, MUELLER - (9) auf <u>Vincetoxicum officinale</u> MOENCH, SCHWEIZ, GR, Bergün ob. Bahnhof, 29.7.1949, MUELLER-(10) auf <u>Laserpitium latifolium</u> L., GR, Latsch, 29.7.1949 MUELLER - (11) auf <u>Galium sp.</u> URI, Alpenrösli Surenental, 29.6.1981, P.C., Kultur ZT 9093 - alle ZT.

ABBILDUNG: Abb. 39a und 39d

Ascomata zerstreut, spärlich bis zahlreich, unter der Epidermis wachsend, kugelig bis ellipsoidisch, 200-450 $_{\mu}$ m im Durchm., in reifem Zustand scheibenförmig abgeplattet, kahl, dunkelbraun, mit einer kurzen trichterförmigen Mündung; Porus im Umriss rundlich, von zahlreichen, zuweilen braun werdenden Periphysen-ähnlichen Hyphen ausgekleidet; Ascomawand 15-30 $_{\mu}$ m dick, aus 4-8 Zellschichten bestehend; Zellen klein, isodiametrisch oder länglich, an den äusseren Schichten stark pigmentiert.

Asci zahlreich bis sehr zahlreich, zylindrisch, parallel angeordnet, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, 70-150 x9-14,5 μ m.

Ascosporen meist zweireihig, zylindrisch, symmetrisch oder asymmetrisch, mit einem primär-entstehend angeschwollenen Segment zumeist im unteren Sporenteil; mit 4-7 Quersepten, Segmente unbeständig längsseptiert; goldgelb, dickwandig; $14-28 \times 5.5 \times 8.5 \mu m$.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9092-9095) sind charakteristisch und sehr konstant: das Myzel wächst sehr langsam (lcm / 3 Wochen /180), kompakt und ist weissgelblich bis rotbräunlich. Gelbe, stark riechende Kristalle werden gebildet. Bei allen Stämme entstehen nach 3-5 Monaten in Kühlraum das Teleomorph. Die Grösse und die Septierung der Ascosporen entsprechen denjenigen des Pilzes auf dem Wirt.

Die Grösse aller morphologischen Strukturen sind sehr variabel; die meisten Kollektionen haben Ascomata 200-300 μ m im Durchm., Asci 100-150 x 9-13 μ m und Sporen 14-22,7 x 5,5-7,5 μ m; die Koll. no.11 auf <u>Galium</u> hat Ascomata 300-450 μ m im Durchm. Asci 100-150 x 10-14,5 μ m und Sporen 22-28 x 7,5-8,7 μ m .

Die Septierung der Sporen ist auch sehr variabel: am häufigsten sind die Kollektionen mit 4-5 Quersepten und unbeständige Längsseptierung; Koll. no. 8 und 9 haben sechs Quersepten (=<u>Pl.coluteae</u> sensu WEHM.); Koll. no.10 hat kein Längsseptum; Koll. no.11 hat stets sieben Quersepten.

5.9.2. Paraphaeosphaeria longispora (WEGELIN) comb.nov.

BASIONYM: <u>Strickeria longispora WEGELIN</u>, Mitt. Naturf.Ges.Thurg. <u>11</u>:5.1894

SYNONYMA: <u>Teichospora longispora</u> (WEGELIN) SACC;, Syll.Fung. 11:347

<u>Pleospora wegeliniana MUELLER</u>, Sydowia 5:301.1951

ANAMORPH: fehlend

UNTERSUCHTES MATERIAL: auf alten Holz, <u>Pl.bertholdiensis</u> nom.nudum, 23.2.1887, WEGELIN, TYPUS? (ZT) - auf <u>Viburnum opulus</u>, Burgdorf, SCHWEIZ, 3.1887, WEGELIN (ZT) - auf <u>Salix</u> (Treibholz), Inn bei Zuoz, GR, SCHWEIZ, 27.8.1980, WEBSTER, Kultur ZT 9090 (ZT).

ABBILDUNG: Abb. 4d und Abb. 39b

Ascomata in Gruppen wachsend, eingesenkt, das Substrat grau verfärbend, kugelig bis ellipsoidisch,160-350 μ m im Durchm., Mündung und Ascomawand wie P.oblongata.

Asci sehr zahlreich, zylindrisch, parallel angeordnet, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, $120-160 \times 12.8-14.8 \mu m$.

Ascosporen im oberen Teil des Ascus zweireihig, im unteren einreihig, zylindrisch, leicht gekrümmt, honiggelb, mit einem in der unteren Sporenhälfte angeschwollenen Segment (primär entstehend), mit 7-10 Quersepten; Segmente unbeständig längsseptiert; Sporenwand glatt, dick, nur am primären Septum leicht eingeschnürt; $24-37 \times 6,5-8 \mu m^*$.

* Die Ascosporen im oberen Teil des Ascus sind im Durchschnitt länger als im unteren: - unterste Ascospore m=24,4 ± 1,4 - oberste Ascospore m=30,8 ± 1,1

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9090) sind mit denjenigen der P.oblongata gleich. Nach 2-3 Monaten entstehen reife Ascomata.

<u>P.longispora</u> unterscheidet sich von <u>P.oblongata</u> durch längere Ascosporen (konstant auch in Kultur) und durch das Habitat: Der Pilz kommt auf altem Holz vor.

5.9.3. Paraphaeosphaeria castagnei (DUR. & MONT.) O.ERIKSSON, Arkiv f.Bot. 6:406.1967

SYNONYMIE, UNTERSUCHTES MATERIAL und BESCHREIBUNG siehe HEDJAROUDE (1969).

ABBILDUNG: 39c

Ascomabau, Sporengestalt und Septierungabfolge dieses auf <u>Jasminus</u> häufigen Pilzes entsprechen den <u>oblongata-Typ. P.castagnei</u> unterscheidet sich von <u>P.longispora</u> durch die Ascosporen ohne Längssepten.

Der von FUCKEL (1869) als Nebenfruchtform angegebene <u>Coniothyrium jasmini</u> SACC. ist noch nicht in Kultur nachgewiesen.

5.10. PLEOMASSARIA SPEG., An. Soc. Cient. Argent. 9:192.1880

TYPUS: Pleomassaria siparia (BERK. & BR.) SACC., Syll.Fung.2:239.1883

5.10.1. Pleomassaria holoschista (BERK. & BR.)SACC., Syll.Fung.2:239.1883

SYNONYM: Pleospora henningsiana RUHLAND, JAHN et PAUL, Verh.Bot.Ver. Brdb.43:105.1901

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: <u>Pleospora henningsiana</u> (TYPUS, S); DEUTSCHLAND: alte Stengel, Pankow, 6. 1898 - auf <u>Salix</u>, Park von Schönhausen bei Berlin, 9.1898, RUHLAND (S) - <u>Pleomassaria holoschista</u>, REHM Asc.no. 1031, auf Alnus, Le Haye, NIEDERLANDE, 1891 (ZT).

ABBILDUNG: Abb.40; WEHMEYER (1961, Plate XX, Fig.209, als Pl.henningsiana)

Ascomata unter der Epidermis eingesenkt, kugelig abgeplattet, (im Schnitt elliptisch), kahl, mit einer breiten, rundlichen Mündung versehen, diese mit langen Paraphysoiden ausgefüllt; 300-500 µm im Durchm.; Ascomawand skleroplectenchymatisch, lateral deutlich dicker, aus dickwandigen Grosszellen bestehend.

Asci breit keulig, nicht zahlreich, von breiten, kollabierenden Paraphysoiden umgeben, $100-160 \times 29-35 \mu m$.

Ascosporen zweireihig, ellipsoidisch bis zylindrisch, beidendig abgerundet, unreif hyalin, reif dunkelbraun, meist skulptiert, von einer breiten, asymmetrischen Schleimhülle umgeben, mit 7 Quersepten, primäres Septum submedian(leicht unter der Sporenmitte) an allen Quersepten leicht eingeschnürt, die 8 Segmente einmal längsseptiert; 35-51 (42) x 11,5-16,2 µm.

KULTUREN: keine

WEHMEYER (1961) verglich <u>Pleospora henningsiana</u> mit <u>Pl.valesiaca</u> (vgl. diese Art), die zwei Pilze haben jedoch miteinander nichts gemeinsam. <u>Pleospora henningsiana</u> ist hingegen mit <u>Pleomassaria holoschista</u> identisch. Diese bis heute nur auf <u>Salix</u> und <u>Alnus</u> gefundene Art unterscheidet sich von der auf <u>Betula</u> vorkommenden <u>Pleomassaria siparia</u> (TYPUS der Gattung) nur durch etwas kleinere Ascosporen.

Die Gattung <u>Pleomassaria</u> ist neuerdings von BARR (1982) revidiert worden; sie umschreibt aber dieses Taxon vor allem aufgrund ihrer Dictyosporie.

Bei <u>Pl.siparia</u> und <u>Pl. holoschista</u> ist aber der Ascomabau und die Ascosporengestalt charakteristisch (siehe Beschreibung). Die Abfolge der Septierung (zuerst alle Quersepten) weist ausserdem eindeutig auf eine Verwandtschaft dieser Arten mit phragmosporen Pilzen hin. Die von BARR (1982) als <u>Splanchnonena argus</u> angegebene phragmospore Art zeigt, z.B., einen identischen Ascomabau und identische Ascosporenform wie die typischen <u>Pleomassaria</u>.

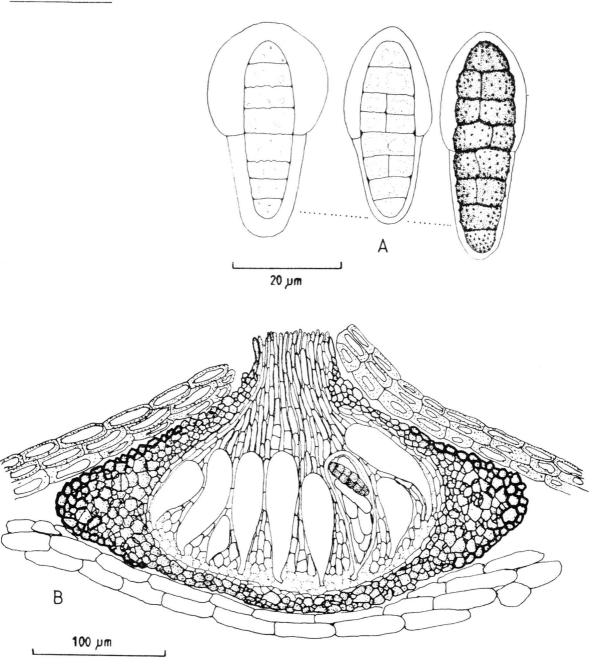


Abb. 40 : Pleomassaria holoschista (= Pleospora henningsiana) : (A) ASCOSPOREN (Septierungsabfolge); (B) ASCOMA.

5.11. PSEUDOPLEOSPORA PETRAK, Ann. Mycol. 17:84.1919

TYPUS: Pseudopleospora ruthenica PETRAK

Ascomata im Stengeln vollständig eingesenkt, nur mit dem durch eine unregelmässige, unscheinbare Längsritze gespaltenen Scheitel hervorbrechend. Ascomawand differenziert: am Scheitel deutlich verdickt, sklerotisch, basal undeutlich oder aus 2-3 Schichten länglicher, hyaliner Zellen bestehend.

Asci bitunicat, zylindrisch, sehr zahlreich; Endotunica aus zwei Schichten bestehend: innere (cytoplasmatische Wand) dünn, stark ausdehnbar, mit einem Apikalporus versehen, die äussere dicker, scheinbar schleimig, im Wasser sich auflösend; Paraphysoiden dünn, zahlreich.

Unreife Ascosporen apiospor, mit primärem Septum im unteren Drittel, reife Ascosporen mauerartig septiert, verkehrt eiförmig .

ANAMORPH: nicht bekannt

VORKOMMEN: Diese offensichtlich seltenen Pilze fruktifizieren auf abgestorbenen Stengeln von <u>Eupatorium</u>, <u>Galium</u>, <u>Mentha</u>, <u>Barbarea</u> und <u>Humulus</u>. Die bis heute bekannten Kollektionen stammen aus SCHWEDEN, aus der OST-SCHWEIZ und aus OSTGALIZIEN (KARPATEN).

Die Kombination der oben angegebenen Merkmale trennen <u>Pseudopleospora</u> deutlich von <u>Pleospora</u>. Die verwandtschaftlichen Beziehungen dieser Gattung bleiben allerdings unklar. PETRAK (1919,1925) konnte <u>Pseudopleospora ruthenica</u> keiner bekannten Gattung zuordnen; zuletzt stellte er die Art sogar wieder zu <u>Pleospora</u>. WEHMEYER (1953b,1961) erkannte aber zwei weitere nahestehende Arten; wegen des Fruchtkörperbaus vermutete er eine Verwandtschaft mit den <u>Hysteriales</u>; allerdings fasste er die kleine Gruppe als Glieder von <u>Pleospora</u> auf.

Die besondere Schichtung der Ascus, die apiosporigen Sporen und die stark differenzierten Ascomata lassen meiner Ansicht nach jedoch eine Verwandtschaft mit unitunicaten Pilzen nicht ausschliessen.

Drei bereits beschriebene Arten lassen sich dieser Gattung zuordnen:

1	Ascosporen rotbraun, Segmente oft schräg längs- septiert, mit 6-7 Quersepten
1*	Ascosporen dunkelbraun, Segmente stets senkrecht längsseptiert
2	Asci 65-90 x 14-15 μ m; Ascosporen 16-19 x 5-8,5 μ m, mit 4-5 Quersepten
2*	Asci 100-150 x 10-14,5 μ m; Ascosporen 19-27 x 8-10 μ m, mit 5 Quersepten 1.Ps.ruthenica

5.11.1. Pseudopleospora ruthenica PETRAK, Ann. Mycol. 17:84.1919

SYNONYM: Pleospora ruthenica PETRAK, Hedwigia 65:238.1925

ANAMORPH nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: auf <u>Eupatorium cannabinum</u> L., Stryj in Galizien 23.4.1916, PETRAK, TYPUS (FH).

ABBILDUNG: Abb.41a; Abb. 4k

Ascomata zerstreut oder in Reihen in den Stengel eingesenkt, länglich, ellipsoidisch, 400-600 x 100-280 µm, schwarz, kahl, mit einer rissartigen Oeffnung, die von zwei sich überlappenden , stark pigmentierten periphysenartigen Borstenfransen bedeckt ist; Ascomawand differenziert: an der Basis undeutlich bis aus 2-4 Schichten langgestreckter, hyaliner Zellen bestehend, am Scheitel dicker, sklerotisch, pigmentiert, und mit zahlreichen Periphysen-ähnlichen Hyphen versehen.

Asci ziemlich zahlreich, parallel angeordnet, von zahlreichen, dünnen Paraphysoiden (Paraphysen?) umgeben, zylindrisch, an der Basis verschmälert, mit einem mehrzelligen Stiel, $100 - 150 \times 10 - 14 \mu m$, Ectotunica zerbrechlich, Endotunica zweiteilig, äussere Schicht schleimig, innere stark ausdehnbar, an der Spitze mit einem Porus versehen.

Ascosporen einreihig, asymmetrisch, verkehrt eiförmig, dunkelbraun, dünnwandig, leicht punktiert, mit 5(6) Quersepten, primäres Septum im unteren Drittel; Segmente regelmässig senkrecht geteilt, Endzellen häufig ungeteilt; $19-27~(23,8) \times 8-9,8~\mu m$.

KULTUREN: keine

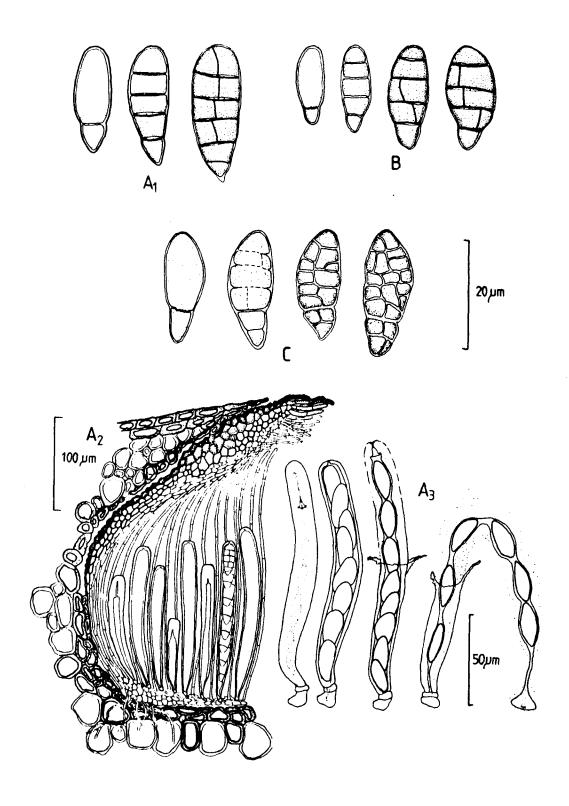


Abb. 41: (A) <u>Pseudopleospora ruthenica</u>: A₁ ASCOSPOREN, A₂ ASCOMA, A₃ ASCI; (B) <u>Pseudopleospora petrakii</u>, ASCOSPOREN; (C) <u>Pseudopleospora galiorum</u>, ASCOSPOREN

5.11.2. Pseudopleospora petrakii (MUELLER) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora petrakii MUELLER, Sydowia 7:276.1953

SYNONYM: ? Pleospora galii WEHM. non OTTH., Mykologia 45:302.1953

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: auf <u>Humulus lupulus</u> L., SCHWEIZ, SG, Weite,

22.6.1950, MUELLER (TYPUS, ZT).

ABBILDUNG: Abb.41b

Unterscheidet sich von P.ruthenica durch folgende Merkmale:

Ascomata kleiner 100-300 μm im Durchm. Asci 65-90 x 14-15 μm .

Ascosporen 16-19 (18) x 6,5-8,5 μ m, mit 4 Quersepten, Unterteil der Sporen immer ungeteilt, Oberteil mit 3 Quersepten.

KULTUREN: keine

WEHMEYER (1961) stellte diesen Pilz zu <u>Pleospora kansensis</u> E. & E. (vgl. <u>Cilioplea kansensis</u>); er bemerkte aber dass " the spores are clavate without any constriction, 4 septate and very few vertical septa. They suggest a 4 septate component of <u>galii-galiorum</u> series".

<u>Pleospora galii</u> WEHM., ein späteres Homonym von <u>Pleospora galii</u> OTTH. (1868), stimmt mit <u>P.petrakii</u> gut überein.

5.11.3 Pseudopleospora galiorum (WEHM.) comb.nov.

BASIONYM: Pleospora galiorum WEHM., Mycologia 45:393.1953

ANAMORPH: nicht bekannt

UNTERSUCHTES MATERIAL: SCHWEIZ:, auf Mentha arvensis L., Kt. GL/URI,

Urnerboden, 14.6.1981, P.C., Kultur ZT 9141 (ZT).

ABBILDUNG: Abb.41c

Ascomata in den Stengel eingesenkt, länglich, kahl, schwarz, scheinbar ohne Mündung, doch mit einem undeutlichen Riss versehen; 250-500 x 100-200 μ m; Ascomawand wie Ps. ruthenica.

Asci sehr zahlreich,zylindrisch, von zahlreichen Paraphysoiden umgeben, Endotunica wie Ps.ruthenica; 90-130 x 11-15 μ m.

Ascosporen einreihig, asymmetrisch, verkehrt eiförmig, z.T.leicht gekrümmt, rotbraun, mit 6-7 Quersepten; primäres Septum im unteren Drittel, deutlich eingeschnürt, Sporenunterteil keilförmig, unreife Ascosporen apiospor, reife Ascosporen mauerartig geteilt, jedes Segment unregelmässig, meist schräg längsseptiert; 18-22,5 (20,9) x 8-10,3 μm.

KULTUREN: Die Einzelsporkulturen (ZT 9141) sind steril: weder Teleomorph noch Anamorph wurden festgestellt. Das spärliche, rotbraun gefärbte Luftmyzel wächst sehr langsam (1 cm / 3 Wochen / 18⁰).

Das Typusmaterial (Riksmuseet, Stockholm?) habe ich nicht gesehen. Jedoch passt die oben beschriebene Kollektion mit dem von WEHMEYER (1953b, 1961) beschriebenen Pilz gut überein, obwohl die Ascusgrösse von diesem Autor kleiner (65-76 x 14-15 μ m) angegeben ist.

5.12. DACAMPIA MASSAL. Note sulla Lecidea Hoockeri di SHEARER, Verona (1853)

Ueber <u>Dacampia</u> haben sich schon eine Menge Autoren geäussert(siehe z.T KEISSLER 1930): das auffälligste Resultat davon ist die Liste der Synonyme. Fraglich bleibt die Umschreibung der verschiedenen Arten, ob diese Pilze Flechtenparasiten oder Flechtenpilze sind sowie ihre Einreihung in das System .

KEISSLER (1930) betrachtete diese Pilze als Flechtenparasiten und stellte sie wegen der Dictyosporen zu <u>Pleospora</u>. WEHMEYER (1961) beschränkte sich darauf, alle als Flechtenbewohner beschriebenen <u>Pleospora</u>-Arten als eine einzige <u>Pleospora</u> Art zu betrachten. POELT (1974) brauchte den Gattungsname <u>Dacampia</u> "für eine einzige, bisher nur steril gefundene Flechte unklarer Verwandtschaft, die aber vom Flechtenparasit <u>Pleospora hoockeri</u> befallen ist". ERIKSSON (1981) beschrieb unter der Familie <u>Dacampiaceae</u> den Pilz <u>Dacampia hoockeri</u> und zitierte RIEDL (1969): parasitic on the Mycobiont of various lichens.

Die von mir untersuchten Kollektionen lassen sich folgendermassen trennen (siehe nachstehende Beschreibungen):

- <u>Dacampia engeliana</u> (SAUT) MASSAL.
- Dacampia sp. cf.hoockeri

Die meisten Kollektionen sind mit <u>Pleospora engeliana</u> (SAUT.) WINTER, REHM Asc. no 1516 (ZT) identisch (nur die Grösse und die Farbe des Lagers ist leicht variabel). Die Koll. aus Hohe Tauern, Salzburg, Krefelderhütte, POELT, weicht hingegen ziemlich stark ab: Lagergestalt, Sporengrösse und Sporenseptierung sind verschieden. Diese Kollektion passtauf die Beschreibung (ohne Materialangaben) von <u>Dacampia hoockeri</u> in ERIKSSON (1981). Da ich aber davon nur ein Exemplar gesehen habe, muss die Stäbilität dieser Merkmale zuerst bestätigt werden. Wenn tatsächlich eine Korrelation zwischen Sporenmerkmalen und Lagergestalt besteht, dann scheint mir die Verwendung des Namens <u>Dacampia</u> für den "gesamten Organismus" geeignet. Einen ähnlichen Fall zeigt dabei HAWKSWORTH (1980) mit der Gattung <u>Dacampiosphaeria</u> (Variabilität der Sporen korreliert mit dem Wirt); er erwähnt auch die Möglichkeit einer verwandtschaftlichen Beziehung zu <u>Dacampia</u>!

wie schon ERIKSSON (1981) behauptete sind die Unterschiede dieser Pilze mit Pleospora deutlich. Die Differenzierung des Frucktkörpers (prosoplectenchymatische Wand, Ostiolum mit Periphysen-ähnlichen Hyphen) entspricht dem Melanommatales-Konzept von BARR (1979). Andere Merkmale wie z.B. die auffälligen Paraphysoiden (echte Paraphysen?) und vor allem die Komplexität der Ascuswand zeigen meiner Ansicht nach jedoch, dass eine Verwandtschaft zuerst bei anderen Pyrenolichenes gesucht werden muss. LETROUIT-GALINOU (1973) berichtete zu verschiedenen Pyrenolichenes diesen Typ bitunikater Asci (der so verschieden von dem Peltigera-Typ, siehe HONEGGER, 1978, gar nicht ist); ferner bemerkte sie, dass "chez le type bituniqué des lichenes la structure de l'endoascus et du dôme apical sont plus ou moins complex, souvent proches de se qui s'observe chez les Archéascés (Lecanorales s.lato)"!

Innerhalb der "Flechtenparasiten"der <u>Peltigeraceae</u> trifft man dann eine Pilzgruppe, die, abgesehen von der Sporenseptierung, recht homogen scheint: <u>Polycoccum</u> (<u>Didymosphaeria</u>) <u>peltigereae</u> (FCK.) VEZDA, <u>Dacampiosphaeria</u> und Dacampia.

Allerdings sind flechtenbewohnende Arten kaum zu der Gattung <u>Pleospora</u> zu zählen (zufälliges Auftreten der häufigsten, polyphagen, gut bekannten <u>Pleospora-Arten</u> ist nicht ausgeschlossen).

5.12.1 Dacampia engeliana (SAUT.)MASSAL., Genec.lichen., Verona -1854 SYNONYMA: siehe WEHMEYER (1961)

UNTERSUCHTES MATERIAL: REHM Asc. no.1516; Karrersee, Südtirol, 8.1902, MAGNUS - Samnaungruppe, Val Ferga, 5.8.1968, POELT, Vergleichsmaterial no.4796 - Lechttaler Alpen Stochach, 1966, POELT no.3605 - Wettersteingebirge, Aussenfern, 1969, POELT no.8627 - Stubaieralpen, Geschnitzel, 1965, POELT no.1407 - Samnaungruppe, Fimbertal, 1967, POELT no.5828 - Samnaungruppe, Lanstal, 1972 POELT - Hochschwabgruppe Steiermark, Tragöss 1979, POELT - alle ZT -

ABBILDUNG: Abb.42 und Abb.43 b und c

Lager auf organischem Substrat (Moose) lebend, blättrig, glatt oder mit wenigen Rissen, die grösseren Exemplare deutlich gelappt, grau bis hellbraun, geschichtet: obere Schicht paraplectechymatisch, farblos; in der Mitte eine von einzelligen Grünalgen reich besetzte Schicht; untere Schicht fast

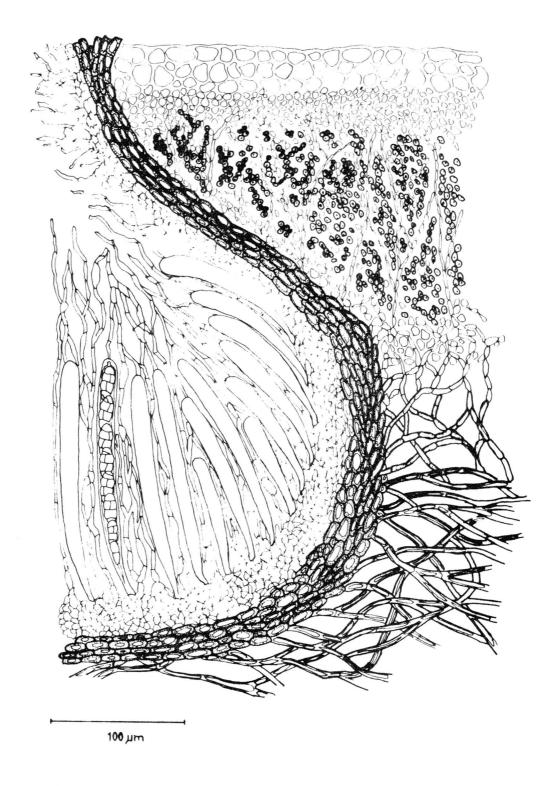
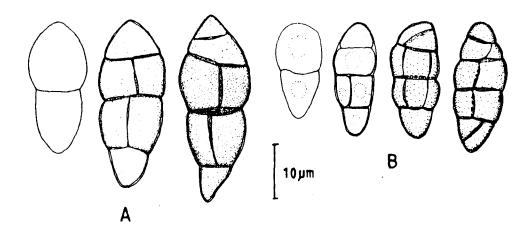


Abb. 42 : ASCOMA von $\underline{\text{Dacampia engeliana}}$ (im Flechtenlager eingebettet)



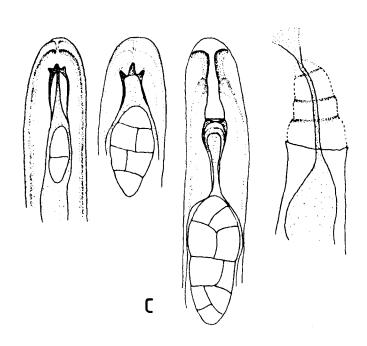


Abb. 43: (A) <u>Dacampia sp. cf.hoockeri</u>, ASCOSPOREN; (B) <u>Dacampia engeliana</u> ASCOSPOREN; (C) <u>Dacampia engeliana</u>, ASCUSSTRUKTUREN (Quetsch-präparate im Wasser, Phasenkontrast).

ausschliesslich aus lockerem, dunkelbraunem, dickwandigem Myzel bestehend. Ascomata vollständig eingesenkt, herauswölbend oder seltener oberflächig, 200-600 μ m im Durchm., birnenförmig; Hals immer senkrecht nach oben gerichtet; Porus rundlich, im Innern reich mit Periphysen ausgekleidet. Ascomawand 40-80 μ m dick, prosoplectechymatisch, aus mehreren Schichten dickwandiger, langgestreckter oder polyedrischer Zellen bestehend.

Asci sehr zahlreich, von zahlreichen, verzweigten, sich auflösenden Paraphysoiden umgeben, zylindrisch,parallel angeordnet, 140-200 x 10-13,5 µm; Ascuswand mehrschichtig, mit einem Jod-negativen Apikalapparat, nur die innerste Wandschicht stark ausdehnbar.

Ascosporen einreihig, symmetrisch, breit spindelförmig, die obere Hälfte zumeist abgerundet, untere Hälfte schmaler, oft verjüngt, mit 3-5 Quersepten, an allen Quersepten leicht eingeschnürt, meist alle Segmente 1-2mal längsseptiert, hellbraun, dünnwandig, glatt; 19,5-27 (23,7) x 8,3-9,8 (9) µm.

5.12.2 Dacampia sp. cf.hoockeri (BORR.) MASSAL.

Asci zahlreich, $180-220 \times 20-23 \mu m$.

UNTERSUCHTES MATERIAL: Hohe Tauern, Salzburg, Kalkschiefer, westlich der Krefelder Hütte, über Kaprun, 31.7.1973, POELT (ZT)

ABBILDUNG: Abb.43a

Unterscheidet sich von <u>D.engeliana</u> durch folgende Merkmale: Lager viel kleiner, weissgrau, Krusten-ähnlich, rissig. Ascomata eingesenkt, nur mit dem langen Hals herausragend, birnenförmig, 350-700 μ m im Durchm.

Ascosporen einreihig, symmetrisch, breit spindelförmig, in der Mitte stark eingeschnürt mit 3(4) Quersepten, die mittleren Segmente längsseptiert, braun gefärbt, Endzellen scheinbar heller, ungeteilt; 29.5-36 (32) x 10-13.5 (11.8) μm .

LITERATURVERZEICHNIS

- ALNSWORTH, G.C. (1971). AINSWORTH and BISBY's Dictionary of Fungi, VI ed. C.M.I. Kew/England 663 pp.
- ALEXOPOLUS, C.J. and C.W. MIMS (1979). Introductory Mycology, III ed. WILEY- New York, 632 pp.
- AMMON, H.U. (1962). Ueber einige Arten aus den Gattungen <u>Pyrenophora</u> FRIES und <u>Cochliobolus</u>

 DRECHSL. mit Helminthosporium als Nebenfruchtform. Phytopathol. Z.47:244~300.
- ARX, J.A. von (1949). Beiträge zur Kenntnisse der Gattung Mycosphaerella. Sydowia 3:27-100.
- ARX, J.A. von & E. MUELLER (1975). A Re-evaluation of the bitunicate ascomycetes with keys to families and genera. C.B.S. Studies in Mycology 9: 1-159.
- BARR, M. E. (1959). Northern <u>Pyrenomycetes</u>; I. Canadian eastern arctic. Contr. Ist. Bot. Univ.
 Montreal 73: 1-99.
 - (1972). Prelimimary studies on the <u>Dothideales</u> in temperate north america. Contr.

 Univ. Michigan Herb., Ann Arbor, 9: 523-638.
 - (1979). A classification of <u>Loculoascomycetes</u>. Mycologia 71: 935-957.
 - (1982). On the <u>Pleomassariaceae</u> (<u>Pleosporales</u>) in north america. Mycotaxon <u>15</u> : 349-383.
- BELLEMERE, A. & J. HAFELLNER (1982). Etude ultrastructurale des asques bituniqués de l'<u>Hysterographium fraxini</u> (PERS. ex FR.) NOT.; developpement de la paroi et déhiscence. Crypt. Myc. 3(3): 261-296.
- BERLESE, A. N. (1888). Monografia dei generi <u>Pleospora</u>, <u>Clathrospora</u> e <u>Pyrenophora</u>. PELLAS Firenze, 260 pp. + 12 Tav.
 - (1900). Icones Fungorum, Vol. 2, 1-216 . Padova.
- BOSE, S. K. (1961). Studies on <u>Massarina</u> SACC. and related Genera. Phytopathol. Z. <u>41</u>: 151-213.
- BUCHER, J.B. (1974). Anwendung der diskontinuierlichen Polyacrylamidgel-Elektrophorese in der Taxonomie der Gattung <u>Nodulosphaeria</u> RBH. Vierteljähr. Nat. Ges. Zürich, 119 (2): 125-164.
- CARESTIA, A. (1867). Erb. Critt. It. II: 247.
- CESATI, V. e G. NOTARIS de (1863). Schema di classificazione degli sferiacei italiani. Comm.Soc.Critt.Ital. 1: 177-240.
- CHESTERS, G.C.C. (1968). Morphology as a taxonomic criterion. In: G.C. AINSWORTH & A.S. SUSSMAN (Eds)The Fungi, Vol. III: 717-540. Academic Press, New York, London.
- ELLIS, M.B. (1971). Dematiaceous <u>Hyphomycetes</u>. C.M.I., Kew/England, 608 pp.
 - (1976). More dematiaceous Hyphomycetes. C.M.I. Kew/England, 507 pp.
- ERIKSSON, O. (1967 a). On graminicolous pyrenomycetes from Fennoscandia. I. Dictyosporous species. Arkiv f. Bot. 6(8): 339-380.

- ERIKSSON, O. (1967 b). On graminicolous pyrenomycetes from Fennoscandia. II. Phragmosporous and scolecosporous species. Arkiv f. Bot. 6(9): 381-440.
 - \sim (1967 c). On graminicolous pyrenomycetes from Fennoscandia.III. Amerosporous and didymosporous species. Arkiv. f. Bot. 6(9): 441-466.
 - - (1967 d). Studies in graminicolous pyrenomycetes from Fennoscandia. Acta Univ. upsal. <u>88</u>: 1-16.
 - - (1981). The families of bitunicate ascomycetes. Op. Bot. 60: 1-220.
- FUCKEL, L. (1869-1873). Symbolae mycologicae. Leipzig; 460 pp. + VI Tab., + 56 pp., + 99 pp. + 40 pp.
- FUNK, A. & R. A. SHOEMAKER (1967). Layered structure in the bitunicate Ascus. Can. J. Bot. 45: 1265-1267.
- FURTADO, J. S. & L. S. OLIVE (1971). Ascospore discharge and ultrastructure of the ascus in Leptosphaerulina australis. Nova Hedwigia 19: 799-824.
- GRAHAM, J. H. & E. S. LUTTRELL (1961). Species of <u>Leptosphaerulina</u> on forage plants.

 Phytophatology 51: 680-693.
- HARR, J. (1971). Einfluss äusserer Faktoren auf die Entwicklung einiger Arten der Gattung
 Clathrospora RBH. Nova Hedwigia 20: 865-901.
- HAWKSWORTH, D. L. (1980). Notes on some fungi occurring on <u>Peltigera</u> with a key to accepted species. Trans. Br. Mycol. Soc. 74: 363-386.
- HEDJAROUDE, G. A. (1969). Etudes taxonomiques sur les <u>Phaeosphaeria</u> MIYAKE et leurs formes voisines (ascomycetes). Sydowia 22: 57-107.
- HESS, H. E.; E. LANDOLT & R. HIRZEL (1967-1972). Flora der Schweiz und angrenzender Gebiete.

 Vol. I-III. BIRKHÄUSER Basel.
- HOLM, L. (1952). Taxonomical Note on Ascomycetes II. Svensk. Bot. Tidskr. 42: 46.
 - - (1957). Etudes taxonomiques sur les pleosporacées. Symb. Bot. Uppsal. <u>14</u>(3): 1-187.
 - - (1958). Some comments on the ascocarps of the Pyrenomycetes. Mycologia 50: 777-788.
 - (1961). Taxonomical Notes on Ascomycetes IV: Notes on Nodulosphaeria. Svensk. Bot.
 Tids. 55: 63-80.
 - - (1979). Microfungi on Dryas. Bot. Notiser 132: 77-92.
- HONEGGER, R. (1978). The Ascus apex in lichenised fungi. I. the <u>Lecanora</u>, <u>Peltigera</u> and <u>Theloschistes</u>-types. Lichenologist 10: 47-67.
- INGOLD, C.T. (1954). Ascospore form. Trans. Br. Mycol Soc. 37: 19-21.
- KEISSLER, K. (1930). Die Flechtenparasiten; In: L. RABENHORST; Kryptogamenfl. von Deutschland, Oesterreich und der Schweiz. Vol. VIII, Leipzig, 712 pp.
- KENDRICK, B. & F. DICOSMO (1979). Teleomorph-Anamorph connections in Ascomycetes; In

 B. KENDRICK (ed.), The whole Fungus, Vol. I: 283-410. Nat.

 Museums of Canada Ottawa.
- KENDRICK, B., G. J. SAMUELS, J. WEBSTER and E. S. LUTTRELL (1979). Techniques for establishing connections between anamorph and teleomorph; In B. KENDRICK (ed),
 The whole Fungus, Vol. II: 635-653. Nat. Museums of Canada Ottawa.
- KOERBER, G. W. (1865). Strickeria. Parerga lichen. Breslau, p. 400.
- LETROUIT-GALINOU, M. A. (1973). Les Asques des Lichenes et le type archeascé. The Briologist $\underline{76}(1)$: 30-47.

- LUCAS, M. T. & J. WEBSTER (1964). Conidia of <u>Pleospora scirpicola</u> and <u>P. valesiaca</u>.

 Trans. Br. Mycol. Soc. 47(2): 247-256.
- LUCAS, M.T. & S. H. IQBAL (1969). Studies on some west pakistan species of <u>Pleospora</u>.

 Trans. Br. Mycol. Soc. 52: 87-97.
- LUITRELL, E. S. (1955). The Ascostromatic Ascomycetes. Mycologia 47: 511-532.
 - (1964). Systematics of <u>Helminthosporium</u> and related genera. Mycologia <u>56</u>:
 - (1965). Paraphysoids, pseudoparaphyses and apical paraphyses. Trans. Br. Mycol.

 Soc. 48: 135-144.
 - (1973). <u>Loculoascomycetes</u>; In: G.C. AINSWORTH, G. C. SPARROW & A. S. SUSSMAN (Eds.) Vol IVa : 135-219. Academic Press London & New York.
- MUEILER, E. (1950). Die schweizerischen Arten der Gattung <u>Leptosphaeria</u> und ihrer Verwandten. Sydowia 4: 185-319.
 - (1951 a). Die schweizerischen Arten der Gattung <u>Clathrospora</u>, <u>Pleospora</u>, <u>Pseudo-plea</u> und <u>Pyrenophora</u>. Sydowia <u>5</u>: 248-310.
 - - (1951 b). Ueber die Entwicklung von <u>Pleospora qaumannii</u> nov. spec. Ber. Schweiz. Bot. Ges. <u>6</u>1: 165-174.
 - (1954). Trois Ascomycetes nouveaux sur <u>Potentilla valderia</u> L. Revue de Mycologie, <u>19</u>(1): 57-62.
 - (1957). Three New Ascomycetes on Spartium junceum L. J. Madras Univ. B. 27: 25-36.
 - (1977). Zur Pilzflora des Aletschwaldreservat. Beitr. Kryptogamenfl. d. Schweiz, 15(1): 1-126.
 - (1979). Factors inducing asexual and sexual sporulation in fungi (mainly Ascomycetes); In: B.KENDRICK (Ed.) The whole Fungus, Vol. I: 265-282. Nat. Museums of Canada - Ottawa.
 - (1981). Relations between Conidial Anamorphs and their Teleomorphs; In: G. COLE & B. KENDRICK, Biologie of Conidial Fungi, Vol. I: 145-169.

 Academic Press London & New York.
 - und J. A. von ARX (1950). Einige Aspekte zur Systematik pseudosphaerialer Ascomyceten. Ber. Schweiz. Bot. Ges. 60: 329-397.
 - - (1962). Die Gattungen der didymosporen Pyrenomycetes. Beitr.

 Kryptogamenfl. d. Schweiz, 11(2): 1-922.
- MUNK, A. (1953). The system of the pyrenomycetes. Dansk. Bot. Arkiv. 15(2): 1-163.
 - (1958). <u>Nodulosphaeria succisa</u>; In: F. H. MOELLER, Fungi of the Faeröes, 2 Copenhagen.
- NANNFELD, J. A. (1982). <u>Naeviella</u> (REHM) CLEM. a resurrected genus of inoperculate

 Discomycetes, and some remarks on ascospore symmetry.

 Sydowia 35: 162-175.
- NIESSL, G. von (1876). Notizen über neue und kritische Pyrenomycetes. Verh. Naturf. Ver. in Brünn 14: 1-57.
- OTTH, G. H. (1868). Sechster Nachtrag zu dem in Nr. 15-23 der Mitteilungen enthaltenen Verzeichnisse der Schweizerischen Pilze von Trog. Mitt. Naturf. Ges. Bern.

- PARGUEY- LEDUC, A. et M. C. JANEX-FAVRE (1982). Le paroi des asques chez les Pyrenomycetes; étude ultrastructurale. I. les asques bituniqués tipiques. Can.Journ. Bot. 60: 1222-1230.
- PETRAK, F. (1919). Pseudopleospora. Ann. Mycol. 17: 84.
 - - (1923). Mykologische Notizen. Ann. Mycol. 21: 57-61.
 - - (1925). <u>Pleospora ruthenica</u>. Hedwigia <u>65</u>: 238.
 - - (1939). Fungi; In: K. H. RECHINGER, Ergebnisse einer botanischen Reise nach dem Iran 1937. Ann. Naturhist, Museum Wien 50: 410-536.
 - - (1942). Beiträge zur Kenntniss der orientalischen Pilzflora. Ann. Naturhist.

 Museum Wien 52: 301-396.
 - - (1955). <u>Wettsteinina carinthiaca</u>. Sydowia 9: 578.
- PETRINI, O. (1978). Untersuchungen über Endophytische Pilze von <u>Juniperus communis</u> L. Dissertation ETH-Zürich, 93 pp.
 - - und E. MUELLER (1979). Pilzliche Endophyten am Beispiel von <u>Juniperus communis</u> L. Sydowia 32: 224-251.
 - - und M. LUGINBUEHL (1979). Pilze als Endophyten von grünen Pflanzen.
 Naturwissenschaften 66: 262.
- POELT, J. (1974). Bestimmungsschlüssel europaeischer Flechten. CRAMER Vaduz, 757 pp. + 9 Tab.
- RABENHORST, L. (1854). Herb. Myc. II 547 a-e.
- RIEDL, H. (1959). Kulturversuche zum Pleomorphismus einiger Pyrenomyceten. Oesterr. Bot. 7. 106: 477-545.
 - - (1969). Beobachtungen an <u>Pleospora hoockeri</u> (BORR.) KEISSL. und einigen weiteren <u>Pleospora-Arten.</u> Sydowia 22: 395-402.
- SACCARDO, P. A. (1878). Michelia, Vol. I: 117-452. Padova.
 - - (1883). Sylloge Fungorum, Vol. II Padova.
- SAMUELS, G. J. (1979). Notes on isolation of solitary Ascospores; A Field Guide: In B. KENDRICK, The whole Fungus, Vol. II: 635-645. Nat. Museums of Canada Ottawa.
 - - & E. MUELLER (1978). Life Hystory Studies of Brazilien Ascomycetes III. Sydowia 31: 142-156.
- SAVILE, D.B.O. (1968). Possible Interrelationships between Fungal Groups; In G.C. AINSWORTH and A. S. SUSSMAN (Eds.) The Fungi, Vol. III: 649-673.

 Academic Press London & Ney York.
- SCHEINPFLUG, H. (1958). Untersuchungen über die Gattung <u>Didymosphaeria</u> FUCKEL und einige verwandte Gattungen. Ber. Schweiz. Bot. Ges. 68: 325-386.
- SHOEMAKER, R. A. (1961). Pyrenophora phaeocomes (REB. ex FR.) FR. Can. J. Bot. 39: 901-908.
 - (1968). Type studies of <u>Pleospora calvescens</u>, <u>Pleospora papaveracea</u>, and some allied species. Can. J. Bot. 46: 1143-1150.
 - and P.M. LECLAIR (1975). Type studies of <u>Massaria</u> from WEHMEYER Collection. Can. J. Bot. 53: 1568-1598.

- SIMMONS, E. G. (1969). Perfect States of Stemphylium. Mycologia 61: 1-26.
- SPEGAZZINI, C. (1880). Pleomassaria gen. nov. An. Soc. Cient. Argent. 9(4): 193.
- STRECKEISEN, D. (1975). Haupt- und Nebenfruchtformen von <u>Pleosporaceen</u> (Ascomycetes).

 Diplomarbeit ETH Zürich.
- SUITON, B. C. (1980). The <u>Coelomycetes</u>. Fungi imperfecti with pycnidia, acervuli and stromata.

 C.M.I., Kew/England, 695 pp.
- IULASNE, L. R. (1863). Fenestella. Selecta Fungorum Carpologia 2- Paris.
- VEZDA, A. (1968). Taxonomische Revision der Gattung <u>Thelopsis</u> NYL. (Lichenisierte Fungi). Folia Geobot. Phytotax. 3: 363-406.
- WEBSIER, J. (1955). Graminicolous pyrenomycetes v. conidial states of <u>Leptosphaeria michotii</u>,

 <u>L. microscopica</u>, <u>Pleospora vagans</u> and the perfect state of

 <u>Dimerosporium graminis</u>. Trans. Br. Mycol. Soc. 38(4):347-365.
 - (1957). <u>Pl. straminis</u>, <u>Pl. rubelloides</u> and <u>Pl. rubicunda</u>: Three Fungi causing purple staining of decaying tissus. Trans. Br. Mycol. Soc. 40:177-186.
 - (1969). The <u>Pleospora state</u> of <u>Stemphylium triglochinicola</u>. Trans. Br. Mycol.
 Soc. 53: 478-482.
 - and M. T. LUCAS (1959). Observation on british species of <u>Pleospora</u> I. Trans. Br. Mycol. Soc. 42: 332-342.
 - and (1961). Observation on british species of <u>Pleospora</u> II. Trans. Br. Mycol. Soc. 44: 417-436.
- WEHMEYER, E. E. (1953 a). On the status of the generic names <u>Pyrenophora</u> and <u>Pleospora</u>.

 Mycologia 45: 562-571.
 - (1953 b). Studies in the <u>Pleospora</u> V. Mycologia 45: 391-414.
 - (1954). Perithecial development in <u>Pleospora trichostoma</u>. Bot. Gazette 115: 296-310.
 - (1961). A world monograph of the Genus <u>Pleospora</u> and its segregates.

 Univ. Michigan Press Ann Arbor, 451 pp.
 - (1963). Some himalayan Ascomycetes of the Pujab and Kashmir. Mycologia 55: 309-336.
- WIDLER, B. E. (1982). Untersuchungen über endophytische Pilze von <u>Arctostaphylos uva-ursi</u> (L.) SPRENGEL (<u>Ericaceae</u>).Dissertation ETH nr. 7154. Zürich.
- WINTER, G. (1887). Pilze, Ascomycetes. In: G. L. RABENHORST, Kryptogamenfl. von Deutschland Oesterreich und der Schweiz 1(2): 1-928. Leipzig.

REGISTER DER ERWAEHNTEN PILZNAMEN

Mit * werden die Seiten hervorgehoben, auf welchen die Pilze ausführlich besprochen werden.

```
abscondita (Pleospora) 24, 28, 63 (Abb.), 69*, 70, 113, 147, 169
agaves (Pleospora) 155
albulae (Leptosphaerulina) 127 (Abb.), 137*
alismatis (Pleospora) 146
alpina (Leptosphaerulina)127 (Abb.), 138*
Alternaria 24, 28, 29, 42, 52, 53 (Abb.), 54, 55 (Abb.), 56, 57, 58,
           59, 76, 103, 119
Alternaria alternata 53 (Abb.)
Alternaria brassicicola 54
ambigua (Pyrenophora) 74, 75
americana (Leptosphaerulina) 130
amplispora (Pleospora) 96 (Abb.), 98*
androsaces (Pleospora) 22, 32, 86 (Abb.), 87, 89*, 91
  - - - (Pyrenophora) 89
anthyllidis (Pleospora) 50, 72 (Abb.), 79*, 81
Aposphaeria 141, 157, 160, 161
aquilana (Nodulosphaeria) 36
arachidicola (Leptosphaerulina) 129
arctagrostidis (Pleospora) 22, 66, 69*
arenaria (Didymosphaeria) 158
argentinensis (Leptosphaerulina) 129
argus (Splanchnonema) 186
Asteromassaria 29
australis (Leptosphaerulina) 13, 17, 123, 129
autumnalis (Massariosphaeria) 31, 70, 113, 143 (Abb.), 147*
baatanensis (Montagnula) 153 (Abb.), 154*
  - - - (Pleospora) 154
baldensis (Pleospora) 32, 61*, 63 (Abb.)
balsammorhizae (Pleospora) 98
berberidis (Pleospora) 101
betae (Pleospora) 178
brachyspora (Pleospora) 22, 32, 86 (Abb.), 89*, 91
           (Pyrenophora) 89
briosiana (Leptosphaerulina) 129
calvescens (Chaetoplea) 177
  - - - (Cucurbitaria) 177
  - - (Leptosphaeria) 15, 29, 177*, 178 (Abb.)
  - - - (Pleospora) 177
  - - - (Pyrenophora) 177
  - - - (Sphaeria) 177
Camarosporium 74
carinthiaca (Leptosphaerulina) 30, 31 (Abb.), 127 (Abb.), 139*
            (Wettsteinina) 139
```

```
casalii (Didymosphaeria) 163
castagnei (Paraphaeosphaeria) 179, 181 (Abb.), 184*
caudata (Pleospora) 74
centaureae (Nodulosphaeria) 32
Chaetodiplodia 29
Chaetodiplodia caudina 177
chartarum (Clathrospora) 158
  - - (Pleospora) 158
chlamydospora (Pleospora) 92 (Abb.), 93*
chrysospora (Pleospora) 76
            (Pyrenophora) 76
chrysospora var. polaris (Pleospora) 121
Cilioplea 16, 34, 169, 170*
  - - - (Pleospora subgen.) 170
cirsii (Nodulosphaeria) 32
Clathrospora 10, 20, 33
clypeata (Pleospora) 152
Coelomycetes 25, 42, 151,
coloradensis (Pleospora) 95*, 96 (Abb.), 97
coluteae (Pleospora) 182, 183
comata (Pleospora) 72 (Abb.), 82, 83*
     - (Pyrenophora) 83
Comoclathris 10
Coniothyrium 29, 112, 179,
Coniothyrium jasminii 184
coronata (Cilioplea) 30, 99, 165, 170, 171 Abb.), 172*
         (Pleospora)172
         (Strickeria) 172
Cylindrosporeae (Paraphaeosphaeria subgen.) 16, 25, 180*
                (Pleospora subgen) 180
cytisi (Pleospora) 100 (Abb.), 103*
  - - (Pyrenophora) 103
  - - f. spartii (Pleospora) 103
Dacampia 13, 15, 16, 18, 192*,
Dacampiaceae 192
Dacampiosphaeria 192
deceptiva (Pleospora) 103
delicatula (Dictyotrichiella) 109
  - - - (Pleospora) 31, 109*, 110 (Abb.)
           (Pyrenophora) 109
Dendrodomus 161
Dendryphion 42, 51 (Abb.)
Dendryphion penicillatum 29, 50
derasa (Nodulosphaeria) 166
dianthi (Pleospora) 89
Dictyotrichiella 111
Didymosphaeria 15, 157, 170
Didymosphaeriaceae 157, 170
Didymosphaerineae 157
Dimeriaceae III
Diplodia agaves 154
discors (Pleospora) 22, 28, 32, 57, 58, 59*, 60, 61, 62, 63 (Abb.), 91, 119
  - - var. valesiaca (Pleospora) 58
```

```
doliolum (Leptosphaeria) 177
Drechslera 37, 51, 54, 57, 115, 119
dryadis (Leptosphaerulina) 128 (Abb.), 140*
dura (Montagnula) 19, 21 (Abb.), 159 (Abb.), 164*
    (Pleospora) 164
echinicola (Pleospora) 182
engadinensis (Wettsteinina) 36, 168
engeliana (Dacampia) 192, 193* 194 (Abb.), 195 (Abb.)
ephaedrae (Pleospora) 163
          (Pyrenophora) 172
ephaedricola (Pleospora) 163
ephemera (Pyrenophora) 32, 59, 117 (Abb.), 118*
epilobii (Pleospora) 74, 75
exigua (Pleospora) 131
eximia (Pleospora) 172
Fenestella 33
fenestrata (Pleospora) 148
flavo-fusca (Pleospora) 100 (Abb.), 102*
  _ _ _
           (Pyrenophora) 102
fuckeliana (Pleospora) 89
galii (Pleospora) 190
galiorum (Pleospora) 190
  - - (Pseudopleospora) 189 (Abb.),190
gei-reptantis (Leptosphaerulina) 21 (Abb.), 125 (Abb.), 127(Abb.), 132*
  - - - (Pleospora) 132, 139
genistae (Keissleriella) 175
genisticola (Catharinia) 174
  - - - (Cilioplea) 171 (Abb.), 174*
- - - (Pleospora) 174
gibbosa (Pleospora) 160
gigantasca (Pleospora) 22, 64*, 65 (Abb.), 66
gigantea (Montagnula) 155*
         (Pleospora) 155
         (Sphaeria) 155
gigaspora (Pleospora) 28, 46, 48*, 49 (Abb.), 50
gilletiana (Montagnula) 159 (Abb.), 163*
  - - - (Pleospora) 163
glacialis (Pleospora) 19, 20, 21 Abb.), 72 (Abb.), 84*
  - - - (Pyrenophora) 84
graminearum (Pleospora) 20, 21 (Abb.), 62 (Abb.), 66, 67 (Abb.), 68*, 69, 91
Helminthosporium 57
helvetica (Pleospora) 72 (Abb.), 76*, 77, 79, 82, 95,
  - - - (Pyrenophora) 77
  - - - var. leontopodii (Pleospora) 85
Hendersonia 11, 70
Hendersonia cristophiala 69
henningsiana (Pleospora) 33, 185
```

```
herbarum (Pleospora) 15, 16, 18, 19, 20, 21 (Abb.), 24, 28, 29, 30, 42,
                     46, 47*, 48, 49 (Abb.), 54, 56, 57, 58, 60, 62, 46,
                     80, 94, 97, 103
herbarum var. occidentalis (Pleospora) 96 (Abb.), 97*
Herpotrichiellaceae 111
hierochloes (Phaeosphaeria) 66
hispida (Pleospora) 75, 77
     - (Pyrenophora) 77
holoschista (Pleomassaria) 14 (Abb.), 15, 33, 185* 186 (Abb.)
hoockeri (Pleospora) 192
hungarica (Pleospora) 87
  - -
          (Pyrenophora) 87
hyperborea (Leptosphaerulina) 126
hyphasmatis (Pleospora) 114
Hyphomycetes 57
Hysteriales 187
Hysterographium 18
incerta (Pleospora) 57, 61*, 62, 63 (Abb.)
infectoria (Pleospora) 30, 52, 54
infernalis (Leptosphaeria) 152
  - - (Montagnula) 22, 32, 151, 152*, 153 (Abb.)
islandica (Pleospora) 63 (Abb.), 64*
kansensis (Cilioplea) 171 (Abb.), 174*
         (Pleospora) 174, 190
Keissleriella 170, 172, 175
kummerlei (Nodulosphaeria) 169
lactucicola (Pleospora) 98*
ladina (Nodulosphaeria) 36
laricina (Pleospora) 163
lecanora (Pleospora) 99
Lecanorales 193
leontopodii (Pleospora) 72 (Abb.), 82, 85*
Leptosphaeria 177*
Leptosphaerulina 16, 19, 20, 22, 25, 33, 34, 42, 66, 71, 82, 123*,125 (Abb.)
leptosphaerulinoides (Pleospora) 72 (Abb.), 81*
longispora (Paraphaeosphaeria) 20, 21 (Abb.), 33, 181 (Abb.),183*
longispora (Pleospora) 22, 64, 65* (Abb.), 66
  - - - (Strickeria) 183
          (Teichospora) 183
Lophiostoma 113
Lophiostomataceae 16, 112, 142
lusitanica (Leptosphaeria) 113
luzulae (Pleospora) 32, 59*, 60, 63 (Abb.)
macrotheca (Wettsteinina) 125
malacospora (Pleospora) 158
maritima (Pleospora) 48
```

```
Massariosphaeria 16, 19, 25, 29, 33, 141*, 158
 - - - (Leptosphaeria subgen.) 141
media (Pleospora) 74, 75
  - var. caudata (Pleospora) 75
Melanomma 29
Melanommatales 34
michotii (Paraphaeosphaeria) 179, 180
Microdiplodia henningsii 177
microscopica (Phaeosphaeria) 62
modesta (Nodulosphaeria) 22, 32, 35, 36, 168,
mollis (Pleospora) 106 (Abb.), 107*
Montagnula 13, 14 (Abb.), 15, 16, 19, 22, 29, 34, 151*
  - - - (Montagnula subgen.) 152
  - - (Pleospora subgen.) 10, 151
montana (Pleospora) 96 (Abb.), 97*, 98
moravica (Herpotrichiella) 111
  - - (Pleospora) 33, 113*, 114 (Abb.)
        (Pyrenophora) 113
morthieriana (Leptosphaeria) 168
muelleriana (Mycosphaerella) 133
multiseptata (Massariosphaeria) 34, 143 (Abb.), 148*
  - - - (Pleospora) 148
Mycosphaerella 42, 107, 134
Mycosphaerellaceae 105
myrtillina (Leptosphaerulina) 30, 128 (Abb.), 138*
nitida (Leptosphaerulina) 21 (Abb.), 34, 127 (Abb.), 136*
nivalis (Cilioplea) 171, 175*
  - - (Pleospora) 175
  - - (Pyrenophora) 175, 176
njegusensis (Pleospora) 96 (Abb.), 97*
Nodulosphaeria 16, 20, 32, 37, 166*, 170
notarisii (Pleospora) 90
         (Pyrenophora) 90
oblongata (Paraphaeosphaeria) 20, 179 (Abb.), 180, 181 (Abb.), 182*
         (Pleospora) 182
  - -
obtusa (Montagnula) 159 (Abb.), 163*
  - - (Pleospora) 163
  - - (Strickeria) 163
  - - (Teichospora) 163
obtusispora (Paraphaeosphaeria) 180
opaca (Montagnula) 153 (Abb.), 156*
      (Pleospora) 156
orbicularis (Pleospora) 100 (Abb.), 101*
pachyasca (Wettsteinina) 125
pakistana (Massariosphaeria) 143 (Abb.), 149*
papaveracea (Pleospora) 29, 32, 37, 46, 50*, 51 (Abb.)
Paraphaeosphaeria 20, 179*
              (Paraphaeosphaeria subgen.) 179
```

```
paronychiae (Pleospora) 32, 86 (Abb.), 87*, 91
passeriniana (Pleospora) 150, 160
pellita (Pleospora) 99
  - - (Sphaeria) 50
Peltigera 18, 193
Peltigeraceae 193
peltigerae (Didymosphaeria, Polycoccum) 193
penicillus (Pleospora) 30, 74*, 76, 77
          (Pyrenophora) 75
        var. ambigua (Pleospora) 72 (Abb.), 75*
        var. penicillus (Pleospora) 72 (Abb.), 74*
personata (Leptosphaerulina) 126
petrakii (Pleospora) 174, 190
         (Pseudopleospora) 189 (Abb.), 190*
phaeocomes (Pleospora) 119
         (Pyrenophora) 34, 119*
phaeocomoides (Pleospora) 74
Phaeosphaerella 134
Phaeosphaeria 11, 42, 46, 57, 66, 67
phaeospora (Leptosphaeria) 141
          (Massariosphaeria) 141, 142
          (Pleospora) 86 (Abb.), 88*
          (Pyrenophora) 88
          (Sphaeria) 88
       var. brachyspora (Pleospora) 89
phlei (Pleospora) 122
      (Pyrenophora) 117 (Abb.), 122*
      74, 103, 104, 115, 119, 120, 146, 178,
phragmospora (Montagnula) 153 (Abb.), 155*
            (Pleospora) 155
            (Sphaeria) 155
phyllophila (Pleospora) 22, 30, 31 (Abb.), 106 (Abb.), 108*
pileata (Nodulosphaeria) 19, 20, 21 (Abb.), 22, 31, 36, 166* (Abb.)
        (Pleospora) 36, 166
  - -
        (Pyrenophora) 166
Platyspora 10
Platysporoides (Clathrospora subgen.) 158
             (Pleospora subgen.) 10
Platystomum 16, 29, 42, 113
Pleomassaria 113, 185*
Pleosphaeria 33
Pleospora 10, 11, 13, 16, 17, 19, 23, 28, 29, 30, 33, 37, 42*, 51, 67, 70,
          187, 193
pluriseptata (Pleospora) 88
polyphragmia (Pleospora) 50, 72 (Abb.), 80*
polytricha (Pyrenophora) 56, 119*
pontresinensis (Pyrenophora) 76
potentillae (Leptosphaerulina) 127 (Abb.), 133*
           (Mycosphaerella) 133
           (Phaeosphaerella) 133
           (Pleospora) 131, 133
   - - (Pseudoplea) 131, 133
           (Sphaerulina) 131
```

```
primulae (Pleospora) 72 (Abb.), 82*
primulaecola (Leptosphaeria) 134
            (Leptosphaerulina) 127 (Abb.), 134*
            (Mycodotea) 134
            (Scleropleella) 134
            (Sphaerella) 134
Pseudoplea 123
Pseudopleella (Pleospora Sekt.) 123
Pseudopleospora 13, 20, 33, 187*
Pseudosphaeriaceae 19, 34
pulchra (Leptosphaeria) 131
  - - (Leptosphaerulina) 127 (Abb.), 131*, 133
  - - (Mycodotea) 131
  - - (Pseudoplea) 131
punctata (Pleospora) 160
pustula (Pleospora) 152
pyernaica (Mycosphaerella) 108
          (Pleospora) 22, 93, 106 (Abb.), 107
Pyrenolichenes 16, 193
Pyrenophora 15, 16, 17, 25, 29, 37, 42, 46, 51, 57, 115*
Pyrenophoraceae 19
raetica (Pleospora) 121

    - (Pyrenophora) 21 (Abb.), 22, 117 (Abb.), 121*, 122

rainierensis (Pleospora) 69*
richtophensis (Pleospora) 95* (Abb.), 96 (Abb.)
            var. richtophensis (Pleospora) 95
rubelloides (Massariosphaeria) 143 (Abb.), 146*, 148
           (Pleospora) 146
            (Sphaeria) 146
rubicunda (Massariosphaeria) 143 (Abb.), 144*, 145 (Abb.), 146
  - - - (Pleospora) 144
  - - - var. americana (Pleospora) 146
  - - - var. rubicunda (Pleospora) 145
Rubiginospora (Montagnula subgen.) 22, 157*
rudis (Pleospora) 92* (Abb.)
rupestris (Leptosphaerulina) 18, 21 (Abb.), 127 (Abb.), 135*
  - - (Nodulosphaeria) 36, 166 (Abb.), 169
       (Pleospora) 36, 169
rusci (Paraphaeosphaeria) 20, 179 (Abb.), 180
ruthenica (Pleospora) 188
        (Pseudopleospora) 21 (Abb.), 187, 188*, 189 (Abb.)
scirpi (Pleospora) 28, 29, 37, 55 (Abb.), 56*, 57, 119
 - - (Pyrenophora) 56
scirpicola (Pyrenophora) 56
Scleropleella 123
scrophulariae (Pleospora) 24, 25, 28, 29, 30, 46, 52*, 54, 55 (Abb.),
                          57, 62, 71, 76
            var. compositarum (Pleospora) 109
senecii (Leptosphaerulina) 14 (Abb.), 15, 123 (Abb.), 127 (Abb.), 130*
septencellulata (Nodulosphaeria) 32
```

```
sieversiae (Leptosphaerulina) 21 (Abb.), 34, 128 (Abb.), 133, 139*
  - - - (Pleospora) 139
siparia (Pleomassaria) 114, 185
sp. (Dacampia) 195 (Abb.), 196*
sp. (Montagnula) 159 (Abb.), 162*
sparti (Lophidium) 113
spartii (Didymosphaeria) 163
  - - (Pleospora) 103
spartii-juncei (Pleospora) 29, 33, 34, 112* (Abb.)
spinosella (Montagnula) 21 (Abb.), 146, 150, 157, 159 (Abb.), 160*, 162
Splanchnonema 114, 186
Stemphylium 24, 28, 42, 46, 48, 49 (Abb.), 50, 54,
            botryosum 47
Stigmataceae 125
straminis (Massariosphaeria) 143 (Abb.), 148*
         (Pleospora) 148
Strickeria 33, 114
subalpina (Pleospora) 120
          (Pyrenophora) 117 (Abb.), 120*
submodesta (Nodulosphaeria) 36
Sydowina 158
tassiana (Mycosphaerella) 105
Teichospora 33, 42, 99, 163,
Teichosporoides (Pleospora subgen.) 10
thuemeniana (Montagnula) 155*
            (Pleospora) 155
thurgoviana (Pleospora) 160
tirolensis (Clathrospora) 158
tragacanthae (Pleospora) 72 (Abb.), 78, 79, 84, 94
  - - -
            (Pyrenophora) 78
trichostoma (Pleospora) 116
            (Pyrenophora) 10, 19, 21 (Abb.), 22, 32, 51, 54, 56, 59, 116*
trifolii (Leptosphaerulina) 129
triglochinicola (Pleospora) 14 (Abb.), 15, 46, 47, 48*
  - - -
            (Stemphylium) 48
triseti (Montagnula) 19, 21 (Abb.), 159 (Abb.), 161*
  - - (Pleospora) 161
typhaecola (Pleospora) 119
  - - (Pyrenophora 18, 19, 20, 117 (Abb.), 119*
uniserialis (Pleospora) 175, 176
vagans (Phaeosphaeria) 33
  - - (Pleospora) 11, 33
valesiaca (Pleospora) 57, 58*, 59, 60, 63 (Abb.), 185
vectis (Paraphaeosphaeria) 179, 180
vitrea (Leptosphaerulina) 127 (Abb.), 134*
  - - (Pleospora) 134
vulgaris (Pleospora) 52
```

welwitschiae (Pleospora) 24, 100 (Abb.), 104*
Wettsteinina 125
Wettsteininiella (Wettsteinina subgen.) 140
winteri (Leptosphaeria) 168
- - (Nodulosphaeria) 36, 166 (Abb.), 168*

- - (Scleropleella) 168

- - (Wettsteinina) 168

REGISTER DER ERWAEHNTEN WIRTSPFLANZEN

Achillea millefolium 81, 95 nana Aconitum 75, 77, 144 compactum 75, 160 Agavaceae 32 Agave 152, 154 - - americana 155 Agrostis alpina 68 Alchemilla 131, 132 alpina s.lato 136 conjungta s.1ato 137 nitida 136 Alisma plantago 146 Alliaria officinalis 52, 54 Allium 102 Alnus 185 Ammophila arenaria 158 Androsace chamaejasme 75, 80 helvetica 30, 31, 108 obtusifolia 144 Angelica silvestris 75 Anthyllis alpestris 160 - - vulneraria 79, 182 Arabis 77 - - pumila 107 Arctostaphylos alpina 138 - - uva-ursi 31, 167, 173 Arnica alpina 85 Arrhenaterum elatius 52, 116 Artemisia 146, 148 campestris 173 spicata 77 Aster alpinus 36, 75, 85, 168, 173 Asteraceae 77, 85, 95

Astragalus 75, 77, 78, 92, 93 94, 173, 175 Atriplex patulae 177 - - tatarica 173 Avena versicolor 68

Ballota 75
Balsammorhiza sagittata 97
Bartsia alpina 75, 175
Berberis vulgaris 101
Beta maritima 177, 178
Betula 185
Biscutella levigata 48, 74, 76
Brassica 54
--- napus 52, 53
Brassicaceae 108
Briza media 116
Buphtalamum salicifolium 32

Calamagrostis purpurea 64
- - - tenella 68
- - - villosa 64, 116, 169
Campanula cochlearifolia 75
Campanula uniflora 85
Cardamine 77
Carduus 32
Carex aterrima 64, 68
- - atrofusca 60
- - baldensis 32, 61
- - curvula 68
- - fimbriata 58, 60
- - firma 60, 68, 160

- - halleriana 60

Carex hispidula 58

- - paniculata 158

- - parviflora 116

- - rostrata 68

- - rupestris 58

- - sempervirens 57, 59, 60

- - sp. 60

- - ustulata 60

Carlina acaulis 75

Carum carvi 75

Caryophyllaceae 32, 91

Centaurea scabiosa 32, 144, 182

Cerastium latifolium 84

- - - spp. 90

- - - tomentosum 31, 110

- - uniflorum 84

Chaerophyllum villarsi 75

Chaenopodiaceae 178

Chaenopodium spp. 177

Chrysanthemum leucanthemum 75

Cirsium 32

- - heterophyllum 75

- - spinosissimum 68

Clematis vitalbae 102

Colutea sp. 102

Convolvolus sp. 93

Crepis conycifolia 144

Cynoglossum officinale 173

Cyperaceae 57

Cytisus sagittalis 103

Dactylis glomerata 156 Deschampsia caespitosa 52

- - - flexuosa 64

Dianthus carthusianorum

- - silvestris 75, 90

- - superbus 90

Draba aizoides 95

- - spp. 107, 108

Dryas octopetala 48, 140, 144

Echium vulgare 75

Eigidolcea candida

Elymus arenarius 52, 53, 54

64, 160

Ephedra 102, 164

- - americana 107

- - andina 173

Epilobium angustifolium 144, 75

- - - fleischeri 75, 182

- - - parviflorum 164

- - - roseum 160

Equisetum variegatum 175 Erigeron alpinus 75

- - eriocephalus 85 - - uniflorus 85

Eupatorium cannabinum 188

Euphrasia sp. 75

Ferulago trifida 93 Festuca arundinacea 52

- - halleri 68

- - sp. 116

Fourcroya

Galium 183

- - pumilum 88

- - verum 164, 173

Genista tinctoria 175

Gentiana punctata 164

- - spp. 77

Geranium silvaticum 75, 160, 175

Geum reptans 132, 139

Gillia watsonii

Gnaphalium leontopodium 77

Halimodendron sp. 102

Hedysarum 79, 162

Heleocharis palustris 56

Hieracium 36, 75

- - staticifolium 75

Hierochloe antartica 65

Hugueninia tanacetifolia 75

Humulus lupulus 173, 190

Hutschinsia alpina 175

Hypochoeris uniflora 75

Iris 180

Juglans regia 144

Juncaceae 57

Juncus alpinus 144

- - jaquinii 68, 160

- - maritimus 57, 58

- - sp. 160

Kniphofia modesta 47

Lactuca perennis 75

Laserpitium halleri 75 - - - latifolium 75, 182 - - - sp. 36

Leguminosae 104

Leontodon hispidus 75 - - - incanus 85 Leontopodium alpinum 77, 85 Linum campanulatum 182 - - lewisii 95 - - mucronatum 93 Lolium multiflorum 52 Lotus corniculatus 78 Lupinus spp. 94, 97 Luzula frigida 64

- - lutea 32, 59, 88, 118

- - silvatica 68, 116

- - spadicea 32, 59, 68, 118

- - spicata 64 - - subcongesta 98 Lycopodium clavatum 68

Matthiola 93 Medicago falcata 75 Melilotus alba 174 Mentha arvensis 164, 190 Minuartia hybrida 48 - - spp. 90, 161 - - verna 36, 169

Nardus stricta 62, 64, 68

Oxytropis campestris 80, 162 - - saxatilis 78

- - spp. 78

Papaver 32, 50-54 Paronychia 32, 87 Pastinaca sativa 47, 52, 53, 54 Pedicularis cenisia 75 Phaca alpina 175 Phalaris sp. 156 Phleum alpinum 62

- - hirsutum 160 - - michelii 68

- - phleoides 122

Phagnalion saxatilis 182 Phragmites communis 31, 69, 70, 147 Phytheuma betonicifolium 75

- - hemisphaericum 31, 36, 167

- - orbiculare 75

Plantago 36, 77

- - alpina 75, 88, 168

- - serpentina 52

Poa alpina 68, 116, 121, 156, 161

- - sp. 161

- - trivialis 116

Poaceae 30, 32, 51,53, 54, 57, 62 Polygonaceae 178 Polygonum orientale 177 Potentilla caulescens 131, 137

- - - rupestris 135 - - - spp. 81, 134 - - - valderia 133 Primula latifolia 134 - - spp. 77, 82, 83

- - viscosa 134

Primulaceae 30 Pulsatilla spp. 83

Reseda lutea 173 Rhaponticum scariosum 75 Ribes petraeum 164 Rumex 77, 88 - - acetosa 47

- - arifolius 75 Ruscus aculeatus 180

Sagina linnaei 90 Salix sp. 183, 185 Salsola tragus 99 Salvia sheseli 93

- - pratensis 52, 173, 182 Sarothamnus scoparius 103

- - vulgaris 163

Satureja 77 Saxifraga 77 Scabiosa sp. 160 Scirpus lacustris 56 - - palustris 56

Scrophularia canina 182 Sempervivum arachnoideum 75

- - - montanum 85 - - - sp. 88

Senecio abrotanifolius 167 - - - carniolicus 130

Sesleria coerulea 60, 68, 116

Sieversia reptans 139 Silene acaulis 32, 89

- - nutans 75, 85

- - saxifraga 78

- - vulgaris 48

Solidago virga-aurea 75 Sonchus arvensis 177

Spartium junceum 103, 112

Succisa sp. 168

Teucrium 77 Thalictrum minus 75 Thymus balansar 93
Tofieldia calyculata 36, 68, 77, 80
Trevoa 102
Trifolium alpinum 68
- - spp. 77
Triglochin maritima 48
Trisetum distichophyllum 121, 161
- - spicatum 64
Triticum 54, 149
- - vulgare 52
Typha latifolia 146, 160
- - spp. 119

Umbelliferae 36, 47, 77

Vaccinium myrtillus 138 Verbascum sp. 75 Viburnum opulus 183 Vincetoxicum officinale 182

Welwitschia mirabilis 104

Yucca 152, 155

Am 18. Januar 1956 wurde ich als zweites von vier Kindern des Piero und der Gabriella Crivelli-Franchini in Locarno TI geboren. Hier absolvierte ich, von 1962 bis 1967 die Primarschule an der Scuola Pratica. Von 1967 bis 1972 besuchte ich das Ginnasio teils in Locarno teils in Viganello. 1972 konnte ich in das Liceo cantonale in Lugano übertreten, das ich 1975 mit der Maturität Typus C abschloss. Im gleichen Jahr begann ich mit dem Grundstudium an der Abteilung für Naturwissenschaften der ETH in Zürich. Nach Diplomabschluss 1979, begann ich als wissenschftlicher Mitarbeiter am Mikrobiologischen Institut der selben Schule unter der Leitung von Herrn Prof. Dr. E. Müller die vorliegende Dissertation.