

MYKOLOGICKÉ LISTY

92



Časopis
České vědecké společnosti pro mykologii
Praha 2004
ISSN 1213-5887

OBSAH

Čížek K.: Vatičkovité houby České republiky a Slovenska. XVII. Tomentella bresadolae – vatička velkovýtrusá	1
Ripková S., Zaliberová M. a Kučera V.: Nález čiapočky močiarnej (Mitrula paludosa) na Záhorskej nížine a poznámky k jej výskytu na Slovensku	6
Antonín V.: Hledejte nový druh lošáku	10
Novotný D.: Mykobiota dubů a tzv. tracheomykózní onemocnění dubů	11
Kotlaba F.: Devadesát let ing. Augustina Funfálka	19
Janitor A.: Šestdesiatiny PhDr. Ladislava Hagaru, PhD.	21
Recenze: V. Hrdina, R. Hrdina, L. Jahodář, Z. Martinec a V. Měrka - Přírodní toxiny a jedy (J. Chalupský)	26
Informace o akcích (konference Mykoflóra Západných Karpát, přednášky ČVSM v Praze)	27
Antonín V. a Holec J.: Evropská mykologická společnost	28
Zprávy z výboru ČVSM (A. Kubátová)	32
Hlůza B.: Index a rodový a druhový rejstřík Mykologických listů 81-91	34

Fotografie na přední straně:

polnička lysá (*Agrocybe erebia*)

Slovensko, Velká Fatra, Lubochňa, lázeňský park. Foto 30. srpna 2002 V. Antonín.



Vatička velkovýtrusá - *Tomentella bresadolae*

Bratislava-Rusovce, tlející dřevo *Populus nigra*. Foto 15. října 1995 L. Hagara.

(Fotografie k článku na str. 1)

VATIČKOVITÉ HOUBY ČESKÉ REPUBLIKY A SLOVENSKA XVII.
TOMENTELLA BRESADOLAE – VATIČKA VELKOVÝTRUSÁ

Karel Č í ž e k

Vatička velkovýtrusá – *Tomentella bresadolae* patří k nejzajímavějším druhům vatiček. Mikroskopicky zaujme velkými, téměř dokonale kulovitými výtrusy o průměru 10-12-14 μm , jež jsou posety dlouhými jehlovitými ostny. Tuto velikost překonává jedině druh *Tomentella gigaspora*, která však roste pouze v tropickém pásmu.

Vatička velkovýtrusá byla poprvé popsána Brinkmannem (1903) v rodě *Hypochnus*. Bourdot a Galzin (1924) ji přeřadili do rodu *Tomentella*, sekce *Dimorphae*. První položku této houby daroval do herbáře Národního muzea v Praze rakouský mykolog Viktor Litschauer (1930), brzy přibýly tři sběry A. Piláta z tehdejší Podkarpatské Rusi (1933 a 1934). Od padesátých let 20. století do současnosti byla vatička velkovýtrusá několikrát sbírána M. Svrčkem, Z. Pouzarem, V. Vackem, A. Vágnerem, L. Hagarou i autorem článku (okolí Prahy, Plzeňsko, Brněnsko, Šumava, Královéhradecko, střední Slovensko). Nejbohatší lokalita, doposud s 12 sběry, byla objevena na Pardubicku v okolí rybníka Lodrant a v lesích u Jaroslavi.

***Tomentella bresadolae* (Brinkmann in Bres.) Bourdot et Galzin, Bull. Soc. Mycol. Fr. 40: 155, 1924.**

Syn.: *Hypochnus bresadolae* Brinkmann in Bres., Ann. Mycol. 1: 108, 1903.

Lektotyp: Německo, na starém dřevě (*Quercus*), Brinkmann 328, herb. Stockholm (S).

Vyobrazení: Melo et al. (2000), p. 96, Fig. 4.

Plodnice resupinatní, 0,3-0,5 mm tlustá, přirostlá k substrátu, někdy oddělitelná po malých kouscích. Zprvu je vločkatá, vatičkovitá, později plíšňovitá až blanitě pokožkovitá. Hymenium hladké i jemně hrbolkaté, zprvu dosti řídké, později kompaktní. Základní zbarvení hnědočervené až kakaově hnědé s různými odstíny olivové a šedé (tabulka Moser A7, A9, A14, C7, C13).

Subikulum tenké, jemně vláknité, bysoidní, stejně zbarvené jako hymenium. Sterilní okraj jen místy vyvinutý, úzký a tenký, jemně vláknité pavučinovitý, světlejší nebo stejně zbarvený jako plodná část. Hyfové svazky (snadněji pozorovatelné jen u mladých plodnic) se nacházejí v bázi i na okrajích. Rizoidy až 0,4 mm široké, nehojné.

Hyfový systém monomitický. Generativní hyfy subikula o průměru (4.0) 6-8 (10) μm široké, převážně tlustostěnné, v dolní části báze jen řídké větvené, s velmi dlouhými buňkami (až 160 μm), častěji s přezkami i jednoduchými přehrádkami. V horní části subikula jsou buňky stejného charakteru, avšak větvení je hustší a délka buněk kratší. V subikulu lze pozorovat také velmi tlustostěnné hyfy. Zbarvení bazálních hyf v 3 % roztoku KOH je převážně středně hnědé, občas s lehké olivovým tónem. V bázi, na okraji plodnice i v rizoidech lze zaznamenat volné i kompaktní svazky o šíři 20-40-60 μm . Skládají se z bazálních hyf, ale také z vláken jen 3-4 μm širokých, žlutohnědých, krátce členěných jednoduchými přehrádkami s přezkami, jež bazální hyfy obalují a zpevňují. Zbarvení svazků světle až středně hnědé. Subhymenální hyfy o šíři 5-7 μm jsou z krátkých buněk, na průřezu často nepravidelné, přezkaté, světle hnědé až téměř bezbarvé, s poněkud zesílenou stěnou. Bazidie (40) 50-70 x 10-12 μm , zpočátku hruškovité, později válcovitě kyjovité, na středu místy stlačené, s kapkovitým obsahem, bazální přezkou a občasnou příčnou přehrádkou; v KOH jsou světle hnědé či žlutavě hnědé. Nesou čtyři sterigmata dlouhá 10-12 μm , jež jsou zřídka členěna příčnou přepážkou. Výtrusy z boku i zepředu téměř kulovité, (8-10) 12-14 μm v průměru, hnědavé, s velkou centrální kapkou. Jsou posety štíhlými jehlovitými ostny o délce 1,5-3,0 μm . Cystidy ani chlamydospory nejsou vyvinuty. Hyfy, bazidie i výtrusy se vedle hnědavého zbarvení v roztocích KOH místy zbarvují také do zelena. Tato reakce není příliš intenzivní, ale projevila se u \pm 80 % analyzovaných položek.

Studované položky: Česká republika: 1. Střední Čechy, Nižbor, *Carpinus*, 2. X. 1948 leg. V. Vacek (PRM 776559, ut *T. spongiosa*). – 2. Západní Čechy, Plzeňsko, Letiny u Přeštic, *Quercus*, 14. IX. 1957 leg. M. Svrček (PRM 867202). – 3. Střední Čechy, Posázaví, Poříčko, les Jedlina, *Abies*, 22. XI. 1953 leg. Z. Pouzar (PRM 776791). – 4. Východní Čechy, Hradec Králové – Biřička, *Alnus*, 23. IX. 1985 leg. Z. Pouzar a K. Čížek (herb. KČ). – 5. Východní Čechy, Pardubicko, les u rybníka Lodrant u Trusnova, *Quercus*, 5. IX. 1988 leg. K. Čížek (herb. KČ). – 6.-7. Jižní Morava, Lukov, *Carpinus* a tlející dřevo listnáče, 18. X. 1995 leg. A. Vágner (BRNM 611855). – 8. Východní Čechy, Pardubicko, Jaroslav u Horního Jelení, „Černá louže“, *Populus*, 24. VIII. 1999 leg. K. Čížek (herb. KČ). – 9. Tamtéž, *Pinus*, 9. VIII. 1997 leg. K. Čížek (herb. KČ). – 10. Jižní Morava, Babolky u Letovic, *Alnus*, 25. IX. 1997 leg. A. Vágner (BRNM). – 11. Jižní Čechy, Šumava, údolí Popelného potoka u Horské Kvildy, *Picea*, 6. X. 1997 leg. Z. Pouzar (PRM). – 12. Východní Čechy, Pardubicko, Jaroslav u Horního Jelení, Zadní les, *Quercus*, 21. IX. 1998 leg. K. Čížek (herb. KČ). – 13. Střední Čechy, Praha-západ, Kopa-ninský les mezi Kalinovým a Taslarovým mlýnem, *Carpinus*, 10. X. 2001 leg. Z. Pouzar (PRM). – 14. Východní Čechy, Pardubicko, Jaroslav u Horního Jelení, Zadní les,

na mechu a dřevních zbytcích *Carpinus*, 29. IX. 2001 leg. K. Čížek (herb. KČ). – 15. Východní Čechy, Pardubicko, les u rybníka Lodrant u Trusnova, *Tilia*, 10. X. 2001 leg. K. Čížek (herb. KČ). – 16.-20. Východní Čechy, Pardubicko, Jaroslav u Horního Jelení, Zadní les, *Tilia*, *Populus*, 8. X. 2001 leg. K. Čížek (herb. KČ).

Slovensko: 1. Střední Slovensko, okr. Martin, Turčianské Teplice, „Finské domky“, *Fraxinus*, 18. IX. 1997 leg. L. Hagara (herb. LH). – 2. CHKO Horná Orava, Oravské Veselé, údolí potoka Randová, *Picea*, 30. IX. 2000 leg. A. Vágner (BRNM 665120).

Rakousko: 1. Tyrolsko, Obersee bei Lunz, *Picea*, 24. IX. 1930 leg. V. Litschauer (PRM 776486).

Ukrajina: 1. Velký Bočkov, údolí potoka Kuzy, *Abies*, VII. 1933 leg. A. Pilát (PRM 497620). – 2. Menčul, inter Kuzy et Bredecel, prope vicum Trebušany, *Fagus*, VIII. 1934 leg. A. Pilát (PRM 497621).

Vatička velkovýtrusá je druhem mírného pásma severní polokoule od 25. do 70. stupně severní šířky. Byla nalezena v Anglii, Německu, Dánsku, Francii, Španělsku, Portugalsku, Rakousku, Estonsku, Ukrajině, Rusku, Švýcarsku, Polsku a Švédsku. V USA byla sbírána ve státech Arizona, Kentucky, Nové Mexiko, Nový York, Tennessee, Severní Karolina, Oklahoma; kanadské nálezy pocházejí z provincií Nové Skotsko a Ontario.

Druh *Tomentella bresadolae* začíná vegetovat v červenci a srpnu, maxima dosahuje v září a říjnu, občas se objeví ještě v listopadu. Byla nalezena m.j. na *Abies*, *Acer*, *Alnus*, *Betula*, *Carpinus*, *Corylus*, *Fagus*, *Fraxinus*, *Juglans*, *Larix*, *Picea*, *Pinus*, *Populus*, *Quercus*, *Tilia*, *Salix*, *Syringa* a *Ulmus* (údaje o zeměpisném rozšíření a hostitelích byly excerpovány z použité literatury).

Vatička velkovýtrusá je svým vzhledem velice proměnlivá. Ukazuje značnou proměnlivost ve vzhledu plodnic, sterilního okraje, charakteru hymenia a jeho zbarvení. Například M. J. Larsen (1974) uvádí 12 barevných odstínů podle Munsellovy chromotaxie.

Mikroskopicky je tato houba vymezena velice dobře, avšak ani zde není všechno zcela jasné. Například na prakticky stejném stanovišti najdeme plodnice s výtrusy 10-12-14 μm v průměru (viz např. sběr z 29. IX. 2001 z lokality Zadní les u Jaroslavi, kdy největší výtrusy měly až 16 μm), ale jen několik kilometrů od této lokality byla nalezena malovýtrusá forma s výtrusy o průměru maximálně 8-9 μm a také dosti úzkými bazálními hyfami. Třeba podotknout, že tato forma byla známa již Brinkmannovi v roce 1903.

O tom, že vatička velkovýtrusá patří do Bourdotovy a Galzinovy sekce *Dimorphae*, není dnes pochyb. Zdrojem polemik je však vymezení druhů sekce. Na-

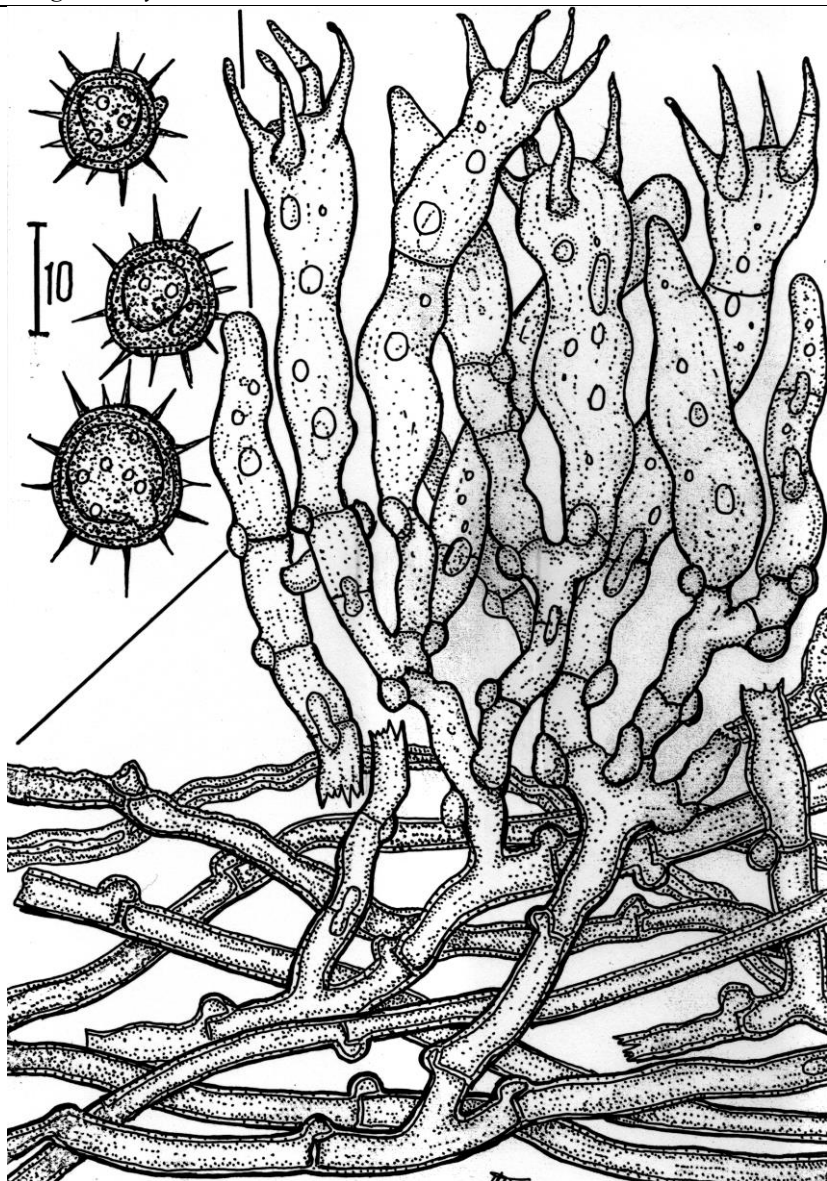
příklad Kõljalg (1996) spojuje *T. bresadolae* s *T. ruttneri* do taxonu *T. stuposa*, Stalpers (1993) se domnívá, že je identická s druhem *T. fungicola*. Mello et al. (2000) zdůrazňuje její podobnost s *T. brevispina* a *T. bryophila*, atd.

Zastávám názor, že *T. bresadolae* je tak výrazným druhem, že by neměl být spojován se žádným jiným. Skutečně dosti blízka *T. ruttneri* (*T. stuposa* s. auct.) je definována podstatně menšími výtrusy, kratšími buňkami bazálních hyf a také v KOH často bubřícími stěnami subikulárních hyf. Velmi podobná *T. ramosissima* a *T. violaceofusca* mají bazální hyfy s daleko širší stěnou, četnými inkrustacemi a výraznou modrozelenou reakcí s roztoky KOH. I když některé položky *T. ramosissima* mají výtrusy tvarem i velikostí dosti podobné *T. bresadolae*, přece jen je jejich základní tvar více oválný a ostny jsou kratší.

Předpokládám, že se k některým nadhozeným otázkám v našem seriálu postupně dostaneme. Chtěl bych opět připomenout, že největší výtrusy ze všech vaticěk má *Tomentella gigaspora*, jejichž průměr činí asi 17 µm. Záměna s tímto druhem však nehrozí. Jednak roste v Kostarice a jednak má dosti odlišný hyfový systém.

L i t e r a t u r a

- Bourdot H. et Galzin A. (1924): Hyménomycètes de France, X. Phyllactériés. – Bull. Soc. Mycol. Fr. 40: 105-192.
- Christiansen M. P. (1960): Danish resupinate fungi II. Homobasidiomycetes. – Dansk. Bot. Arkiv 19/2: 63-380.
- Ginns J. et Lefebvre M. N. L. (1993): Lignicolous corticioid fungi (Basidiomycota) of North America. - Mycol. Memoirs 19.
- Kõljalg U. (1969): Tomentella (Basidiomycota) and related genera in temperate Eurasia. – Fungiflora 9: 1-213 p.
- Larsen M. J. (1969): Notes on tomentelloid fungi. II. Tomentella bresadolae and Tomentella ruttneri. – Mycologia 61: 670-679.
- Larsen M. J. (1974): A contribution to the taxonomy of the genus Tomentella. – Mycol. Memoirs 4: 1-145.
- Melo I., Salcedo I. et Telleria M. T. (2000): Contribution to the knowledge of tomentelloid fungi in the Iberian Peninsula. II. – Karstenia 40: 93-101.
- Moser M. (1983): Die Röhrlinge und Blätterpilze. – In: Kl. Kryptogamenfl., 2b/2: 1-533.
- Stalpers J. A. (1993): The aphyllorphoraceous fungi I. Keys to the species of Thelephorales. – Stud. Mycol. 35: 1-168.
- Wakefield E. M. (1969): Tomentelloideae in the British Isles. – Trans. Brit. Mycol. Soc. 53: 161-206.



Tomentella bresadolae. Bohemia orientalis, Pardubicko, in silva „Zadní les“ prope vicum Jaroslav, *Carpinus*, 29. IX. 2001 leg. et det. K. Čížek. Del. K. Čížek

**Karel Čížek : Tomentelloid fungi in the Czech Republic and Slovakia.
XVII. Tomentella bresadolae**

Based on the revisions of the herbarium specimens (BRNM, PRM and private herbaria of K. Čížek, KČ, and L. Hagara, LH), the author gives a detailed description of *Tomentella bresadolae* (Brinkmann) Bourdot et Galzin. He points out some less known anatomical details on the margin of carpophores and rhizoids. He also mentions the placement of *T. bresadolae* within sect. *Dimorphae* and gives opinions of some recent mycologists.

Adresa autora: dr. Karel Čížek, Kosmonautů 251, 530 09 Pardubice.

* * *

**NÁLEZ ČIAPOČKY MOČIARNEJ (*MITRULA PALUDOSA*)
NA ZÁHORSKEJ NÍŽINE
A POZNÁMKY K JEJ VÝSKYTU NA SLOVENSKU**

Soňa Ripková¹, Mária Z al i b e r o v á² a Viktor K u č e r a²

Sú huby, ktoré si vás podmania svojimi žiarivými farbami, iné nezvyčajným tvarom a ďalšie netypickým stanovišťom. Ak by toto boli kritériá pre nadšeného botanika, radosť z nájdenia druhu *Mitrula paludosa* by bola trojnásobná (aj bola).

Dňa 12. mája 2004 sa druhej autorke článku počas terénneho výskumu nelesnej vegetácie antropogénnych biotopov v okolí Šajdíkových Humenec (Záhorská nížina) v potoku „čosi zaoranžovalo“. Potok s pomaly tečúcou vodou, ktorý obteká slatinný jelšový les (*Alnion glutinosae*) v depresii medzi dunami, je zarastený rašelinníkmi (*Sphagnum* sp. div.). „Tak zvláštne kvitnúci rašelinník“ sa po podrobnejšom prieskume „zmenil“ na, odhadom, 40 plodníc húb vyrastajúcich z hniúcich konárov (Ø do 3 cm) jelše lepkavej (*Alnus glutinosa*) a brezy bielej (*Betula pubescens*).

Opis¹: *Mitrula paludosa* – čiapočka močiarna (*Geoglossaceae*, Ascomycota) – je malá huba. Jej sterilná časť (stopka) je valcovitá, 1,5 – 3 mm hrubá a 13 – 35 mm vysoká, belavá (po zoschnutí žltkastá), na báze mierne zhrubnutá a od substrátu (*Sphagnum* sp. div., opadané listy a i.) zelenkastá, jemne bielo chĺpkatá, neskôr lysá, rúrkovitá. Horná fertillná časť plodnice je najčastejšie kyjakovitá, valcovitá, elipsoidná alebo obrátene vajcovitá, 2 – 6 mm hrubá a 5 – 17 mm vysoká, hladká, vráskavá alebo nepravidelne laločnatá, žltkovožltá, oranžovožltá až žltoranžová, dutá.

Ekológia^{2,3}: *Mitruľa paludosa* fruktifikuje od mája do októbra, najčastejšie v lete a skorej jeseni (júl – september). Faktor, ktorý významne ovplyvňuje charakter stanovišťa čiapočky močiarnej, je voda (napovedá tomu aj slovenské meno huby).

Najviac nálezov je dosiaľ známych zo smrekových a zmiešaných smrekových lesov (4, 16), kde sa plodnice tvorili v porastoch s rašelinníkmi (*Sphagnum* sp. div.) (5, 8, 13, 14, 17, 19) alebo na hnojúcich šiškách (6, 20), ihličí (18), konároch či zvyškoch dreva (15) smreka obyčajného (*Picea abies*), nachádzajúcich sa na trvalo, resp. periodicky zamokrených stanovištiach, napr. v struhách, priehlbínach naplnených vodou alebo na brehoch potokov (2, 12).

Ani na iných stanovištiach čiapočky močiarnej „nechýbala voda“ – svedčí o tom v úvode opísaný nález v slatinnom jelšovom lese (11), ako aj ďalší z obdobného biotopu, kde sa plodnice tvorili na rašelinníku (*Sphagnum* sp.) (10). Ojedinelé sú nálezy v rašeliniskových borovicových lesoch (7), v trstinových spoločenstvách mokradí (na opadaných listoch) (1) a v komplexe bukových a zmiešaných bukových lesov, kde sa plodnice tvorili na opadanke buka lesného (*Fagus sylvatica*), jedle bielej (*Abies alba*) a smreka obyčajného (*Picea abies*) (3).

Výskyt na Slovensku⁴: *Mitruľa paludosa* je na Slovensku známa zo sedemnástich lokalít: z jednej lokality v Podunajskej nížine (1 nález), z dvoch lokalít v Záhorskej nížine (2 nálezy), z troch lokalít vo Fatre (3 nálezy), z piatich lokalít v Tatrách (6 nálezov), zo štyroch lokalít v Podtatranských kotlinách (8 nálezov) a z dvoch lokalít v Západných Beskydách (2 nálezy).

Jedenásť položiek čiapočky močiarnej v zbierkach verejných slovenských herbárov (BRA a SLO⁵) nenasvedčuje hojnosti tejto huby. Aj keď, súdiac podľa literárnych údajov, rad ďalších nálezov „potajme“ zdobí súkromné zbierky viacerých mykológov. Domnievame sa preto, že pre reálne zhodnotenie výskytu *M. paludosa* na Slovensku je nevyhnutné nielen publikovanie mykofloristických údajov (čo je, žiaľ, v súčasnosti „nemoderné“), ale aj botanizovanie na ťažšie dostupných, ale čoraz atraktívnejších biotopoch, ako sú napr. rašeliniská.

Záver: Radosť z úlovku z tajomného a pre geobotanika (druhá autorka článku) menej poznaného sveta hub je veľká. Obdobný zážitok želá(me) aj čitateľom.

Výskyt *Mitruľa paludosa* na Slovensku

Literárne údaje

Podunajská nížina: (1) Bratislava, pravý breh Dunaja, X. 1897 (Bäumler 1897). Malá Fatra: (2) Štefanová, pri informačnom stredisku, VII. 1997 (Janitor et Gáper 1998). Veľká Fatra: (3) Blatnica, Gaderská a Blatnická dolina, V. 1974-1976 (Lazebníček 1980). Liptovská kotlina: 4) Pribylina, lokalita Hrdovo, VIII. 1984, VII. 1993 (Škubla 1996). – Ibidem, VIII. 1998 (Škubla 2003). (5) Liptovská Kokava,

PR Machy, VIII. 1987 (Kuthan 1989). Západné Tatry: (6) Jalovec, Jalovská dolina, VIII. 1997 (Kabát 1997). Vysoké Tatry: (7) Tatranská Kotlina, rašelinisko v okolí Trojrohého plesa, VIII. 1998 (Škubla 1998). (8) Tatranská Štrba, lokalita Brezové, IX. 1988 (Kuthan 1989). Západné Beskydy: (9) Oravská Polhora – Slaná voda, NPR Babia hora, VI. 2000 (Škubla 2003).

Herbárový materiál

Záhorská nížina: (10) Borský Mikuláš, lokalita Bahno, 220 m n. m., V. 2002, leg. I. Kautmanová (BRA). (11) Šajdíkove Humence, Hrušovské polesie, 198 m n. m., V. 2004, leg. M. Zaliberová (SLO). Malá Fatra (Lúčanská Fatra): (12) Slovenské Pravno, cca 3 km Z, 650 m n. m., VI. 1987, leg. P. Škubla (BRA). Západné Tatry: (13) Zuberec, pri chate Zverovka, cca 850 m n. m., VIII. 1977, leg. J. Kuthan (BRA). Vysoké Tatry: (14) Tatranská Štrba, lokalita Brezové, 850 m n. m., VIII. 1970, leg. J. Kuthan (BRA). Belianske Tatry: (15) Kežmarské Žľaby, NPR Mokřiny, cca 850 m n. m., IX. 1989, leg. E. Záhorovská (BRA). Spišské kotliny: (16) Kežmarské Žľaby, pri potoku Kežmarská Biela voda, 880 m n. m., IX. 1989, leg. L. Hagara (BRA). Liptovská kotlina: (17) Pribylina, lokalita Hrdovo, 850 m n. m., VII. 1986, leg. J. Kuthan (BRA). (18) Ibidem, 900 m n. m., VII. 1988, leg. P. Škubla (BRA). (19) Važec, pri potoku Solisková voda, 850 m n. m., IX. 1984, leg. J. Kuthan (BRA). Západné Beskydy: (20) Raková, pri potoku, 600 m n. m., X. 1974, leg. J. Kuthan (BRA).

P o d ě a k o v a n i e

Príspevok finančne podporili grantové agentúry VEGA 2/4031/04, VEGA 2/2030/24 a APVT 51-023902.

Poznámky:

¹ Opis druhu *Mitrula paludosa* je uvedený podľa zberu Zaliberovej (Zaliberová 2004, SLO).

² Ekológia *Mitrula paludosa* je spracovaná podľa dostupných, nižšie citovaných literárnych prameňov a údajov z herbárových položiek. Čísla v zátvorkách sú odkazom na konkrétny literárny údaj alebo herbárový materiál (pozri odstavec článku Výskyt *Mitrula paludosa* na Slovensku).

³ Nomenklatúra cievnatých rastlín je zjednotená podľa práce Marhold (ed.) (1998), názvy biotopov podľa práce Stanová et Valachovič (eds.) (2002).

⁴ Výskyt *Mitrula paludosa* na Slovensku je spracovaný podľa dostupných, nižšie citovaných literárnych prameňov a herbárových položiek z herbárov BRA a SLO (v SAV nie je žiadna položka *M. paludosa*). Údaje o lokalitách, ktoré sme zaradili do fyto geografických celkov Slovenska (Futák 1984), sú upravené.

⁵ Skratky herbárov sú uvedené podľa práce Vozárová (2001).

L i t e r a t ú r a

- Bäumler J. A. (1897): Beiträge zur Cryptogammen-Flora des Pressburger Comitates III. – Vehr. Vereins Natur-Heilk. Pressburg, ser. n. 9: 33-110.
- Futák J. (1984): Fytogeografické členenie Slovenska. – In: Bertová L. (ed.), Flóra Slovenska IV/ I, p. 418-420, Bratislava.
- Kabát V. (1997): Niektoré vreckatovýtrusné huby podhorských smrečín. – Sprav. Slov. Mykol. 17: 10-12.
- Janitor A. et Gáper J. (1998): Štúdium mykoflóry Národnej prírodnej rezervácie Rozsutec v rokoch 1996 a 1997. – In: Korňan M. (ed.), Výskum a ochrana Krivánskej Fatry, p. 39-48, Varín.
- Kuthan J. (1989): Rašelinišťa Vysokých Tater a jejich mykoflóra. –In: Kuthan J. (ed.), Houby rašelinišť a bažinatých lešů v Československu, p. 25-32, Praha.
- Lazebníček J. (1980): Mykofloristická charakteristika lesných spoločenstiev Gaderské a Blatnické doliny. – Výskumné práce z ochrany prírody, Bratislava 3B: 63-108.
- Marhold K. (ed., 1998): Papraďorasty a semenné rastliny. – In: Marhold K. et Hindák F. (eds.), Zoznam nižších a vyšších rastlín Slovenska, p. 333-687, Bratislava.
- Stanová V. et Valachovič M. (eds.) (2002): Katalóg biotopov Slovenska. – 225 p., Bratislava.
- Škubla P. (1996): Mykoflóra Hrdova. – Sprav. Slov. Mykol. 12: 23-25.
- Škubla P. (1998): Príspevok k mykoflóre Belianskych Tatier. – Sprav. Slov. Mykol. 21-22: 51-55.
- Škubla P. (2003): Mycoflora Slovaca. – 1103 p., Bratislava.
- Vozárová M. (2001): Súpis herbárových zbierok v Slovenskej republike. – In: Vozárová M. et Sutorý K. (eds.), Index herbariorum Reipublicae bohemicae et Reipublicae slovacae, p. 53-84, Bratislava.

Soňa Ripková, Mária Zaliberová, Viktor Kučera : The record of *Mitrula paludosa* in Záhorská nížina Lowland and notes on its occurrence in Slovakia

Mitrula paludosa, a less known, but brightly coloured member of the family *Geoglossaceae*, was found in Záhorská nížina Lowland (Slovakia) in May 2004. Specimens of this species kept in Slovak herbaria (BRA, SLO) are published and literary data on its occurrence in Slovakia are enumerated. A brief description of macrocharacters and ecological data are provided.

Adresy autorů: ¹Soňa Ripková, Univerzita Komenského v Bratislave, Prírodovedecká fakulta, Katedra botaniky, Révová 39, 811 02 Bratislava 1, ripkova@fns.uniba.sk; ²M. Zaliberová a V. Kučera, Botanický ústav SAV, Dúb-

STUDIUM HUB ROSTOUCÍCH U NÁS

HLEDEJTE NOVÝ DRUH LOŠÁKU!

Vladimír Antonín

V novém čísle německého časopisu Zeitschrift für Mykologie byl publikován článek o evropských lošácích z rodu *Hydnum* (Ostrow et Beenken 2004). V něm byl popsán nový druh, *Hydnum ellipso sporum* H. Ostrow et L. Beenken (navrhují pro něj české jméno lošák oválnovýtrusý). Je podobný lošáku ryšavému (*H. rufescens*), a to jak oranžovou barvou klobouku, tak i odsedlými (nesbíhavými) ostny, ale výrazně se liší elipsoidními výtrusy: *Hydnum repandum* i *H. rufescens* mají totiž výtrusy kulovité až široce elipsoidní. Oprávněnost jeho popisu jako samostatného druhu byla potvrzena i molekulárními metodami. Lošák oválnovýtrusý byl doposud nalezen vždy pod buky a smrky na kyselých půdách zejména v pod-horských a horských oblastech (500-800 m n.m.). Nebude příliš vzácný, protože v Německu je znám už ze 47 lokalit; je zřejmě přehlížený a zaměňovaný za lošák ryšavý.

Na závěr připojuji klíč na evropské druhy lošáků (*Hydnum*) přeložený z tohoto článku:

1. Plodnice bělavě krémové; výtrusy 4-5,5 x 3-4 μm ***H. albidum* Peck**
- 1*. Plodnice světle až tmavě oranžové; výtrusy delší než 5,5 μm **2**
2. Plodnice velké, s kloboukem 8-15 cm v průměru, světle žemlově zbarveným; třen kyjovitě ztloustlý, relativně krátký, poměr mezi průměrem klobouku a délkou třeně je kolem 2; ostny šídlovitě špičaté, světle krémové
..... ***H. repandum* L.: Fr.**
- 2*. Plodnice menší, s kloboukem 3-5 (8) cm v průměru, sytě oranžovým; třen válcovitý, relativně dlouhý, poměr mezi průměrem klobouku a délkou třeně je menší než 2; ostny šídlovité, u třeně \pm nepravidelně zploštělé, sytě oranžové .. **3**
3. Výtrusy kulovité až široce elipsoidní, 6,5-8,5 (9) x 5,5-7 μm . ***H. rufescens* Fr.**
- 3*. Výtrusy elipsoidní až téměř válcovité, 9-11 (12) x 6-7 μm
..... ***H. ellipso sporum* H. Ostrow et L. Beenken**

Literatura

Ostrow H. et Beenken L. (2004): *Hydnum ellipsosporum* spec. nov. (Basidiomycetes, Cantharellales) – ein Doppelgänger von *Hydnum rufescens* Fr. – Z. Mykol. 70(2): 137-156.

Vladimír Antonín: Look for a new hydneous fungus!

The author informs about a new hydneous fungus, *Hydnum ellipsosporum* H. Ostrow et L. Beenken, described from Germany (Ostrow et Beenken 2004). Its basic characters are mentioned and the translation of a key to European *Hydnum* species by these authors is provided.

Adresa autora: dr. Vladimír Antonín, Moravské zemské muzeum, botanické odd., Zelný trh 6, 659 37 Brno.

MIKROSKOPICKÉ HOUBY

MYKOBIOTA DUBŮ A TZV. TRACHEOMYKÓZNÍ ONEMOCNĚNÍ DUBŮ

David Novotný

Duby a tzv. tracheomykózní onemocnění dubů

V současné době patří duby mezi velmi rozšířené a z hospodářského hlediska významné dřeviny nejen v České republice, ale i v mnoha dalších zemích Evropy. Celkově se v Evropě vyskytuje 20-30 druhů těchto dřevin, z nichž 9 druhů bylo zaznamenáno v České republice, kde těžiště jejich výskytu je v oblastech termofytika a mezofytika. Nejčastěji se vyskytujícími druhy v ČR jsou dub letní (*Quercus robur*) a dub zimní (*Quercus petraea*) (Boratyński 1991, Koblížek 1990).

Od 50. let minulého století bylo v mnoha zemích střední a východní Evropy, včetně České republiky, zaznamenáno chřadnutí dubových porostů vyznačující se žloutnutím listů, přecházející až v jejich hnědnutí a usychání. Tyto listy se výrazně zmenšují a předčasně opadávají. Následně dochází k odumírání jednotlivých větví, prosvětlování koruny, tvorbě četných náhradních větví na kmenech, vyměšování hnědých mukózních exudátů, tvorbě nekrotických skvrn v kůře a floému, zbarvování bělového dřeva a odlupování kůry. Zmíněnými příznaky se toto chřadnutí podobá tracheomykóze jilmů způsobované druhem *Ophiostoma novo-ulmi*. Toto chřadnutí dubů bylo pozorováno v ČR především v 70. až 90. letech 20. století a je označováno jako "tracheomykózní onemocnění dubů", "hromadné hynutí dubů" nebo "onemocnění dubů s tracheomykózními příznaky" (angl. "oak decline") (Jan-

čářík 1991, 1995; Kowalski 1991; Przybyl 1995). Odumírání s podobnými příznaky bylo zaznamenáno i u jiných druhů dřevin (*Picea*, *Pinus*, *Larix*, *Fagus*, *Alnus*) a bylo nazváno "tracheomykózní onemocnění dřevin" nebo "onemocnění s tracheomykózními příznaky" (Jančářík 1992a, b. 1993a, b).

Příčiny zmíněného hynutí dubů nebyly dosud zcela vysvětleny, ale jedná se o komplexní onemocnění, při němž rozhodující roli hrají abiotické, zejména klimatické podmínky a sekundárně pak i biotické faktory (hmyz, houby, aj.) (Siwecki et Liese 1991; Ragazzi et al. 2000; aj.). Protože za možnou příčinu hynutí byly považovány houby, byl to jeden z podnětů k širšímu zkoumání mykobioty dřevin a patogenních schopností zjištěných druhů.

Mykobiota dubů

Houby vyskytující se v dubech jsou studovány již několik desítek let především v Evropě a v Severní Americe, a to nejčastěji v souvislosti s odumíráním nebo nějakou chorobou těchto dřevin.

Od poloviny dvacátého století jsou duby rostoucí ve Spojených státech amerických postiženy chorobou zvanou "vadnutí dubů" (angl. oak wilt), vyvolávanou druhem *Ceratocystis fagacearum*. Houby vyskytující se ve větvích, kmenech a kořenech postižených stromů studovali Amos et True (1967) a Shigo (1958).

V Evropě se zmíněné onemocnění dosud neobjevilo, ale duby na tomto území jsou poškozovány tzv. tracheomykózním onemocněním dubů (viz výše). Z tohoto hlediska byla ve střední Evropě studována především mykobiota dubu letního (*Quercus robur*) a dubu zimního (*Q. petraea*). Pozornost byla zaměřena na spektrum hub vyskytujících se v nekrotických či jinak atypicky zbarvených skvrnách větví a kmenů, popř. v těchto odumřelých částech stromů (Kehr et Wulf 1993; Kowalski 1991, 1996; Przybyl 1995, 1996). V mykbiotě nekrotických skvrn není žádný dominantní druh a na jednotlivých lokalitách se spektrum hub velmi liší. V nekrotických skvrnách jsou často zaznamenávány jednak endofytické druhy, které žijí i ve zdravých větvích (např. *Pezicula cinnamomea*, *Phialocephala* cf. *dimorphospora*), ale také, a to ve zvýšené míře, jsou nalézány druhy, které se jako endofyty vyskytují zřídka (např. *Ophiostoma piceae*, *O. prolifera*, *Fusarium solani*, *Penicillium* spp., *Raffaelea* sp., *Phellinus robustus*) (Kehr et Wulf 1993; Kowalski 1991, 1996; Przybyl 1995).

Z důvodu možného patogenního působení byl sledován a studován výskyt a význam ophiostomatálních hub (Anonymus 1990, Gibbs 1981, Kowalski et Bartnik 1990, Kowalski et Butin 1989). U většiny testovaných kmenů a druhů těchto hub nebyly zjištěny žádné nebo pouze slabé patogenní schopnosti. Některé z nich mohou způsobovat nekrotická zbarvení pletiv, ale nejsou schopny rostlinu zahubit. U několika kmenů *Ophiostoma piceae* s. l. byla zjištěna výraznější patogenita v případě nedostatečného zásobení testovaných rostlin vodou. V takovém případě

jsou tyto kmeny schopny způsobit její úhyn (Balder 1993, Eisenhauer 1991, Kowalski et Domański 1991, Przybył 1991a).

Dalším druhem, který se vyskytuje ve větvích a kmenech dubů je *Fusarium solani*. Většinou je to saprofyt, který je znám i jako slabý patogen vyvolávající zbarvení dřeva, ale nikdy se nejedná o primárního patogena (Bohár 1996, Degreef 1993, Gibbs 1982, Przybył 1991b).

V Itálii byly z výše zmíněného důvodu zkoumány houby žijící nejen v *Quercus robur*, ale i v *Q. cerris*, *Q. frainetto* a *Q. suber*. Pozornost byla věnována zjišťování patogenního působení druhů *Diplodia mutila*, *Phomopsis quercina* a *Hypoxylon mediterraneum* na zmíněné druhy dubů (Ragazzi 1989; Ragazzi et al. 1989, 1996; Franceschini et al. 2000; Vannini et al. 2001).

Duby jsou poškozovány i znečištěným ovzduším. Jejich oslabení tímto vnějším faktorem se projevuje i ve změně vnitřní mykobioty těchto rostlin, zejména jejich nadzemních částí, přičemž původně saprofytický nebo endofytický žijící houby mění svoji životní strategii a stávají se patogeny (Kowalski 1983).

V posledních letech je studována endofytická mykobiota různých druhů dubů a jejich částí, a to především nadzemních. Složení spektra dominujících druhů je rozdílné nejen v závislosti na typu orgánů, ale je odlišné i mezi druhy a někdy je rozdíl i mezi stromy stejného druhu ze vzdálených lokalit. V listech dubů letních a zimních jako endofyty žijí nejčastěji *Discula quercina*, *Tubakia dryina*, *Aposphaeria* sp., *Alternaria alternata* a *Aureobasidium pullulans* (Halmschlager et al. 1993, Pehl et Butin 1994). Z větví dubu zimního byl nejčastěji izolován druh *Colpoma quercinum* (Halmschlager et al. 1993, Novotný 2003b) a ve větvích dubu letního nejčastěji žijí *Colpoma quercinum*, *Amphiporthe leiphaemia*, *Pezicula cinnamomea*, *Phomopsis* sp., *Phoma* spp. a *Aureobasidium pullulans*, přičemž byly zaznamenány velké rozdíly ve složení mykobioty v závislosti na lokalitě (Griffith et Boddy 1990, Kowalski et Kehr 1992, Petrini et Fisher 1990, Novotný 2003b). Podobné rozdíly byly pozorovány i při studiu endofytické mykobioty dubů (*Q. ilex* a *Q. faginea*), jejichž těžiště výskytu je v jižní Evropě (Collado et al. 1996, 1999, 2000; Fisher et al. 1994). Z hlediska výskytu endofytů jsou dosud nejméně zkoumanými orgány kořeny. Jako nejhojnější tam byly zaznamenány druhy hyalinní anamorfa připomínající *Cystodendron*, *Phialophora* cf. *fastigiata*, *Umbelopsis nana*, *Cryptosporiopsis radicolica*, *Cylindrocarpon destructans*, *Trichoderma* spp. a *Oidiodendron griseum* (Kowalski et al. 1998, Novotný 2003b).

Složení mykobioty větví dubů se mění při přirozeném vyvětřování, přičemž některé druhy (např. *Colpoma quercinum*, *Phialophora fastigiata* a *Phialocephala* sp.) se vyskytují jak v živých, tak i v usychajících větvích (Butin et Kowalski 1983). Endofytické druhy podílející se na přirozeném vyvětřování brání svojí přítomností vstupu silných patogenů a následnému poškození celého stromu (Kehr 1998). K dalším změnám ve složení mykobioty větví dochází po odumření a od-

padnutí těchto orgánů. Postupně se zvyšuje četnost výskytu různých bazidiomycetů (Boddy et Rayner 1984).

Houby nejsou jen na dospělých dubech, ale i na jejich semenech (žaludech). Nejvíce pozornosti je věnováno houbám skladovaných žaludů, v nichž nebo na nichž se vyskytují nejen druhy patřící k přirozené endofytické mykobiote dubů (*Alternaria alternata*, *Pezicula cinnamomea*, *Aureobasidium pullulans*, *Discula quercina*), ale i patogenní druhy (*Ciboria batschiana*, *Fusarium* spp., *Ophiostoma* sp.) a tzv. skládkové druhy (*Penicillium* spp., *Rhizopus stolonifer*, *Aspergillus* spp.) (Kehr et Schröder 1997, Křístek et al. 1992, Procházková 1991).

Houby vyskytující se v kořenech dubů jsou studovány poměrně málo. Dosud byly zkoumány v souvislosti s tracheomykózním onemocněním dřevin (Fassatiová et al. 1995; Kubátová et Prášil 1995; Novotný 2001, 2003a) a částečně v souvislosti s odumíráním dubových porostů v důsledku znečištění ovzduší (Kowalski 1983). Do této doby nebyla publikována studie zabývající se endofytickou mykobiotou těchto orgánů.

Ve větvích dubů se vyskytuje několik fakultativně (příležitostně) i obligátně patogenních druhů hub. Mezi příležitostné patogeny patří druh *Pezicula cinnamomea*, který běžně žije v kůře dubu letního (*Quercus robur*) i dubu červeného (*Q. rubra*). Je schopen vyvolávat rakovinu a nekrózy kůry starších větví *Q. rubra* oslabených nedostatečným zásobením vodou nebo odlištěním. Přitom jako endofyt antagonisticky působí proti *Fusicoccum quercus*, které je obligátním patogenem dubů (Kehr 1991, 1992).

Patogenitou vůči dubům se vyznačuje druh *Diplodia mutila*, který může vyvolávat rakovinu kůry větví a úhyn celých stromů. Podobně působí i vůči jabloním, hrušním a vinné révě (Vajna 1986). Dalším druhem, který způsobuje rakovinu kůry především semenáčků a mladých dubů, je *Fusicoccum quercus* (Butin 1989).

Mezi významné patogeny dubů patří druhy z rodů *Phytophthora* a *Pythium*. (Tyto rody se v současné době považují za členy říše Chromista, nikoliv za pravé houby.) Z kořenů dubů je známo několik druhů těchto rodů, jež mohou způsobovat nekrózu pletiv. V jižní Evropě je pozorováno napadání různých druhů dubů druhem *Phytophthora cinnamomi*, a tento druh by se v souvislosti s globálním oteplováním mohla rozšířit do severnějších částí tohoto kontinentu (Jung et al. 1996, Brasier et Scott 1994). V posledních několika letech byl nově zjištěn jako výrazný patogen, především severoamerických dubů, druh *Phytophthora ramorum*. Vůči evropským druhům dubů se chová méně agresivně (Brasier 2003).

V listech dubů endofyticky hojně žijící druh *Discula umbrinella* (nepohlavní stadium *Apiognomonina quercina*) (Halmschlager et al. 1993, Pehl et Butin 1994) v některých případech vyvolává nekrotickou skvrnitost a opadávání listů (Hartmann et al. 2001).

Ze všech orgánů dubů je známo několik dalších více či méně patogenních druhů hub. Listy jsou často epidemicky postiženy biotrofním parazitem *Microsphaera alphitoides*. Hnilobu větví a kmenů způsobují různé bazidiomycety, z nichž mezi nejdůležitější patří *Fistulina hepatica*, *Laetiporus sulphureus*, *Phellinus robustus*, *Inonotus dryophilus* a *I. dryadeus*. Významnými patogeny dubů jsou i druhy rodu *Armillaria*, které napadají zpočátku báze kmenů a mohou do stromů pronikat přes kůru (Butin 1989, Černý 1989).

V České republice byly houby vyskytující se na dubech zkoumány jednak v souvislosti s chřadnutím dubových porostů v 90. letech 20. století (Čížková et Švecová 1999, Fassatiová et al. 1995, Kubátová et Prášil 1995, Lepšová 1999, Novotný 2001, 2003a, b), jednak jako původci chorob žaludů a dubových semenáčků (Procházková 1991, Urošević et Jančařík 1957, 1959).

Duby jsou životním prostředím nejen mnoha druhů hub, ale hostí velké množství druhů bezobratlých, z nichž mnohé, především podkorní hmyz, mohou být přenašeči hub, bakterií, virů a dalších bezobratlých. V současné době je známo z těchto dřevin několik set druhů hmyzu (Patočka et al. 1999). Jedním z nejvýznamnějších je bělokaz dubový (*Scolytus intricatus*), jehož mykobiotu studovali např. Kubátová et al. (2002).

Literatura

- Amos R. E. et True R. P. (1967): Longevity of *Ceratocystis fagacearum* in roots of deep-girdled oak-wilt trees in West Virginia. – *Phytopathology* 57: 1012-1015.
- Anonymus (1990): Oak decline and the status of *Ophiostoma* spp. on oak in Europe. – *Bulletin OEPP/EPPO Bulletin* 20: 405-422.
- Balder H. (1993): Pathogenicity of *Ceratocystis* spp. in oaks under stress. – In: Luisi N., Lerario P. et Vannini A. (eds.), *Recent advances in studies on oak decline. Proceedings of an international congress, Selva di Fasano (Brindisi), Italy, September 13-18, 1992*, p. 31-37, Bari.
- Bohár G. (1996): *Fusarium solani* as a cause of vessel discoloration in declining oak. – *Acta Phytopath. et Entomol. Hung.* 31: 205-211.
- Boddy L. et Rayner A. D. M. (1984): Fungi inhabiting oak twigs before and at fall. – *Trans. Br. Mycol. Soc.* 82: 501-505.
- Boratyński A. (1991): Outline of oak taxonomy and chorology. – In: Siwecki R. et Liese W. (eds.), *Oak decline in Europe. Proceedings of an international symposium, Kórnik, Poland, May 15-18, 1990*, p.13-27, Poznań.
- Brasier C. M. (2003): Sudden oak death: *Phytophthora ramorum* exhibits transatlantic differences. – *Mycol. Res.* 107: 258-259.
- Brasier C. M. et Scott J. K. (1994): European oak declines and global warming: a theoretical assessment with special reference to the activity of *Phytophthora cinnamomi*. – *Bulletin OEPP/EPPO Bulletin* 24: 221-232.
- Butin H. (1989): *Krankheiten der Wald- und Parkbäume. Diagnose - Biologie - Bekämpfung*. – 216 p., Stuttgart et New York.

- Butin H. et Kowalski T. (1983): Die natürliche Astreinigung und ihre biologischen Voraussetzungen 2. Die Pilzflora der Stieleiche (*Quercus robur* L.). – Eur. J. Forest. Pathol. 13: 428-439.
- Collado J., Platas G., Gonzalez I. et Peláez F. (1999): Geographical and seasonal influences on the distribution of fungal endophytes in *Quercus ilex*. – New Phytol. 144: 525-532.
- Collado J., Platas G. et Peláez F. (1996): Fungal endophytes in leaves, twigs and bark of *Quercus ilex* from Central Spain. – Nova Hedwigia 63: 347-360.
- Collado J., Platas G. et Peláez F. (2000): Host specificity in fungal endophytic populations of *Quercus ilex* and *Quercus faginea*, Central Spain. – Nova Hedwigia 71: 421-430.
- Černý A. (1989): Parazitické dřevokazné houby. – 104 p., Praha.
- Čížková D. et Švecová M. (1999): Spektrum fytopatologicky významných hub ve vztahu k zdravotnímu stavu dubů. – In: Jankovský L., Krejčíř R. et Antonín V. (eds.), Proceedings of symposium "Houby a les", p. 67-70, Brno.
- Degreef J. (1993): Isolation of *Ophiostoma querci* (Georgev.) Nannfeldt from declining oaks in Belgium: selection technique and pathogenicity tests. – In: Luisi N., Lerario P. et Vannini A. (eds.), Recent advances in studies on oak decline - proceedings of an international congress, Selva di Fasano (Brindisi), Italy, September 13-18, 1992, p. 471-473, Bari.
- Eisenhauer D. R. (1991): Zur Taxonomie und Pathogenität von *Ophiostoma piceae* (Münch) Syd. im Zusammenhang mit Absterbeerscheinungen in Trauben- und Stieleichenbeständen des mittel- und nordostdeutschen Diluviums. – Eur. J. Forest. Pathol. 21: 267-278.
- Fassatiová O., Kubátová A., Novotný D. et Prášil K. (1995): Mikromycety chřadnoucích lesních dřevin s ohledem na výskyt ophiostomatálních hub. – 130 p., ms. (grant report: Library of Department of Botany, Faculty of Science, Charles University, Prague, Czech Republic).
- Fisher P. J., Petrini O., Petrini L. E. et Sutton B. C. (1994): Fungal endophytes from the leaves and twigs of *Quercus ilex* L. from England, Majorca and Switzerland. – New Phytol. 127: 133-137.
- Franceschini A., Corda P. et Marras F. (2000): Fungi involved in oak decline. – In: Ragazzi A., Dellavalle I., Moricca S., Capretti P. et Raddi P. (eds.): Decline of oak species in Italy, problems and perspectives, p. 99-113, Firenze.
- Gibbs J. N. (1981): European forestry and *Ceratocystis* species. – EPPO Bull. 11: 193-197.
- Gibbs J. N. (1982): An oak cancer caused by a gall midge. – Forestry 55: 69-78.
- Griffith G. S. et Boddy L. (1990): Fungal decomposition of attached angiosperm twigs. Decay community development in ash, beech and oak. – New Phytol. 116: 407-415.
- Halmeschlager E., Butin H. et Donaubaauer E. (1993): Endophytische Pilze in Blättern und Zweigen von *Quercus petraea*. – Eur. J. Forest. Pathol. 23: 51-63.
- Hartmann G., Nienhaus F. et Butin H. (2001): Atlas poškození lesních dřevin. – 296 p., Praha.
- Jančařík V. (1991): Příznaky tracheomykózního onemocnění dubů. – Lesn. Pr. 70: 345.
- Jančařík V. (1992a): Žlutnutí smrku. – Lesn. Pr. 71: 129.
- Jančařík V. (1992b): Chřadnutí buku. – Lesn. Pr. 71: 161.
- Jančařík V. (1993a): Usychání olší. – Lesn. Pr. 72: 14-16.
- Jančařík V. (1993b): Odumírání borovic. – Lesn. Pr. 72: 48-50.

- Jančařík V. (1995): Některé otázky spojené s hromadným hynutím dubů. – Zprav. Ochr. Lesa 2: 12-15.
- Jung T., Blaschke H. et Neumann P. (1996): Isolation, identification and pathogenicity of Phytophthora species from declining oak stands. – Eur. J. Forest. Pathol. 26: 253-272.
- Kehr R. D. (1991): Pezicula canker of Quercus rubra L., caused by Pezicula cinnamomea (DC.) Sacc. I. Symptoms and pathogenesis. – Eur. J. Forest. Pathol. 21: 218-233.
- Kehr R. D. (1992): Pezicula canker of Quercus rubra L., caused by Pezicula cinnamomea (DC.) Sacc. II. Morphology and biology of the causal agent. – Eur. J. Forest. Pathol. 22: 29-40.
- Kehr R. (1998): Zur Bedeutung pilzlicher Endophyten bei Waldbäumen. – Mitt. Biol. Bundesanst. Land - Forstwirtschaft. Berlin-Dahlem no. 349: 8-30.
- Kehr R. et Schröder T. (1997): Mykologische Aspekte der Lagerung von Eichensaatgut. – Mitt. Biol. Bundesanst. Land- Forstwirtschaft. Berlin-Dahlem no. 329: 26-32.
- Kehr R. D. et Wulf A. (1993): Fungi associated with above-ground portions of declining oaks (Quercus robur) in Germany. – Eur. J. Forest. Pathol. 23: 18-27.
- Koblížek J. (1990): Quercus L. - dub. – In: Hejný S., Slavík B., Hrouda L. et Skalický V. (eds.), Květena České republiky 2, p. 21-35, Praha.
- Kowalski T. (1983): Vorkommen von Pilzen in durch Luftverunreinigung geschädigten Wäldern im Oberschlesischen und Krakauer Industriegebiet. IX. Mykoflora von Quercus robur L. und Q. rubra L. an einem Standort mit mittlerer Immissionsbelastung. – Eur. J. Forest. Pathol. 13: 16-59.
- Kowalski T. (1991): Oak decline I. Fungi associated with various disease symptoms on overground portions of middle-aged and old oak (Quercus robur L.). – Eur. J. Forest. Pathol. 21: 136-151.
- Kowalski T. (1996): Oak decline II. Fungi associated with various types of lesions on stems and branches of young oaks (Quercus robur). – Österr. Z. Pilzk. 5: 51-63.
- Kowalski T. et Bartnik C. (1990): Ceratocystis species on Quercus robur with oak decline symptoms in southern Poland. – Bulletin OEPP/EPP Bulletin 20: 221-228.
- Kowalski T. et Butin H. (1989): Taxonomie bekannter und neuer Ceratocystis - Arten an Eiche (Quercus robur). – J. Phytopathol. 124: 236-248.
- Kowalski T. et Domanski S. (1991): Preliminary results of artificial inoculations of Quercus robur L. with different species of Ceratocystis. – In: Siwecki R. et Liese W. (eds.), Oak decline in Europe. Proceedings of an international symposium, Kórnik, Poland, May 15-18, 1990, p. 93-104, Poznań.
- Kowalski T. et Kehr R. D. (1992): Endophytic fungal colonization of branch bases in several forest tree species. – Sydowia 44: 137-168.
- Křístek J., Jančařík V., Procházková Z., Skrzypczyńska M. et Urošević B. (1992): Škůdci semen, šišek a plodů lesních dřevin. – 286 p., Praha.
- Kubátová A., Novotný D. et Prášil K. (2002): Microscopic fungi associated with oak bark beetle (Scolytus intricatus) in the Czech Republic. – In: IMC7 Book of Abstracts, The 7th Int. Mycol. Congr., p. 300, Oslo.
- Kubátová A. et Prášil K. (1995): Ophiostomatální a další mikroskopické houby lesních dřevin s příznaky tracheomykózního onemocnění. Předběžné výsledky. – In: Čížková D. et Švecová M. (eds.), Aktuální problémy ochrany dřevin. Proceedings of symposium II., p. 18-37, Prachatice.

- Lepšová A. (1999): Houby a porosty dubů na hrázích rybníků v jižních Čechách. – In: Jankovský L., Krejčíř R. et Antonín V. (eds.), Proceedings of symposium "Houby a les", p. 81-88, Brno.
- Novotný D. (2001): Contribution to the knowledge of the mycobiota in roots of oaks with and without tracheomycotic symptoms. – Czech Mycol. 53: 211-222.
- Novotný D. (2003a): A comparison of two methods for study of microscopic fungi associated with oak roots. – Czech Mycol. 55(1-2): 73-82.
- Novotný D. (2003b): Ekologie mikroskopických hub dubů, se zřetelem na kořenové endofyty a ophiostomatální houby. – PhD thesis, 190 p. [Depon. in: Library Dep. Bot., Fac. Sci., Charles Univ., Prague; in Czech].
- Patočka J., Štepanovičová O., Bianchi Z., Čapek M., Holecová M. et Zach P. (1999): Gliedertiere (Arthropoda) an Eichen. – In: Patočka J., Křištín A., Kulfan J. et Zach P. (eds.), Die Eichenschädlinge und ihre Feinde, p. 33-114, Zvolen.
- Pehl L. et Butin H. (1994): Endophytische Pilze in Blättern von Laubbäumen und ihre Beziehungen zu Blattgallen (Zoocecidien). – Mitteil. Biol. Bundesanstalt Land- und Forstwirtschaft Berlin Dahlem no. 297: 1-57.
- Petrini O. et Fisher P. J. (1990): Occurrence of fungal endophytes in twigs of *Salix fragilis* and *Quercus robur*. – Mycol. Res. 94: 1077-1080.
- Procházková Z. (1991): The occurrence of seed-borne fungi on forest tree seeds in the years 1986-1991. – Comm. Inst. Forest. Cechoslovaca 17: 107-123.
- Przybył K. (1991a): On the pathogenicity of *Ophiostoma piceae*. – In: Siwecki R. and Liese W. (eds.), Oak decline in Europe. Proceedings of an international symposium, Kórnik, Poland, May 15-18, 1990, p. 83-89, Poznań.
- Przybył K. (1991b): Mycobiota of the overground portions of dying *Quercus robur* L. – In: Siwecki R. et Liese W. (eds.), Oak decline in Europe. Proceedings of an international symposium, Kórnik, Poland, May 15-18, 1990, p. 141-147, Poznań.
- Przybył K. (1995): Zamierne dębów w Polsce. – Idee Ekol., ser. Zeszyty 8(4): 1-85.
- Przybył K. (1996): Disease symptoms and fungi occurring on overground organs of *Quercus petraea*. – Acta Mycol. 31: 163-170.
- Ragazzi A. (1989): Popolazioni fungine associate a piante deperienti di *Quercus cerris*. – Micol. Ital. 3: 127-132.
- Ragazzi A., Dellavalle Fedi I. et Mesturino L. (1989): The oak decline: a new problem in Italy. – Eur. J. Forest. Pathol. 19: 105-119.
- Ragazzi A., Dellavalle I., Moricca S., Capretti P. et Raddi P. (eds.) (2000): Decline of oak species in Italy, problems and perspectives. – 257 p., Firenze.
- Ragazzi A., Moricca S., Vagniluca S. et Dellavalle I. (1996): Antagonism of *Acremonium mucronatum* towards *Diplodia mutila* in tests in vitro and in situ. – Eur. J. Forest. Pathol. 26: 235-243.
- Shigo A. L. (1958): Fungi isolated from oak - wilt trees and their effects on *Ceratocystis fagacearum*. – Mycologia 50: 758-769.
- Siwecki R. et Liese W. (eds.) (1991): Oak decline in Europe. – Proceedings of an international symposium Kórnik, Poland, May 15-18, 1990, 360 p., Poznań.
- Urošević B. et Jančařík V. (1957): Některé závažné choroby dubových semenáčků ve školkách. – Pr. Výzk. Úst. Lesn. ČSR 13: 95-123.

- Urošević B. et Jančařík V. (1959): Ophiostomose und Eichenwurzeltoter (Rosellinia quercina Hartig) zwei wichtige Krankheiten der Eichensamlinge. – Z. Pflanzenkrank. (Pflanzenschutz) und Pflanzenschutz 66: 193-199.
- Vajna L. (1986): Branch canker and dieback of sessile oak (Quercus petraea) in Hungary caused by Diplodia mutila I. Identification of the pathogen. – Eur. J. Forest. Pathol. 16: 223-229.
- Vannini A., Valentini R. et Luisi N. (2001): Impact of drought and Hypoxylon mediterraneum on oak decline in the Mediterranean region. – Ann. Sci. Forest. 53: 753-760.

David Novotný: Mycobiota of oaks and oak decline

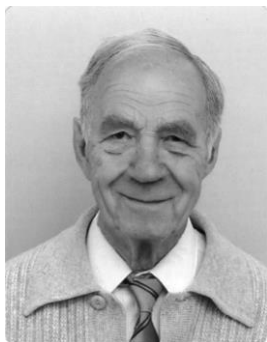
Oaks are widespread in Europe (including the Czech Republic). This tree genus harbours many asymptotically living and pathogenic fungal species. The oak decline causes serious problems in many oak stands in the Czech Republic. The present article briefly summarizes knowledge on endophytic and pathogenic fungi of oaks in the Czech Republic and in Europe.

Adresa autora: Mgr. David Novotný, Výzkumný ústav rostlinné výroby, Drnovská 507, 161 06 Praha 6 – Ruzyně, e-mail: novotny@vurv.cz

OSOBNÍ

DEVADESÁT LET ING. AUGUSTINA FUNFÁLKA

František K o t l a b a



Dne 14. prosince 2004 se dožil vzácného věku 90 let do jara 2004 (kdy ze zdravotních důvodů vystoupil) nejstarší člen České vědecké společnosti pro mykologii inž. Augustin Funfálek z Prahy. Připomeňme si při této příležitosti stručně jeho práci a životní data.

Jubilant se narodil 14.12.1914 v Praze-Žižkově jako jeden z osmi dětí, z nichž čtyři zemřely. Jeho otec byl klempířem (padl v I. světové válce v Albánii), matka byla uklízečka. Pracoval od 15 let a mnohem později při zaměstnání vystudoval externě reálné gymnázium v Praze 7 (maturita roku 1951), pak absolvoval dvouletý abiturientský kurz Vyšší průmyslové školy chemické v Praze a stále při zaměstnání absolvoval jako mimořádný posluchač v letech 1952-

1956 Potravinářskou fakultu Vysoké školy chemicko-technologické v Praze (roku 1991 mu byl dodatečně přiznán akademický titul inženýr).

V letech 1930-1943 byl poslíčkem a posléze kancelářskou silou v bance, potom (1943-1945) byl totálně nasazen v továrně na kůže v Praze 7. Po květnové revoluci v roce 1945 do roku 1959 pracoval v masném průmyslu u firmy Praganda (později Masna) jako vedoucí provozu a v letech 1960-1969 jako vedoucí výroby v družstvu Mykoproduktu. Roku 1969 založil v Mratíně u Prahy družstvo Fungi, jehož byl předsedou, (kromě žampionové sadby tam pěstoval i límcovku vrásčitoprstennou), které převzala roku 1971 Sempra; ta ukončila v Mratíně činnost k 31.12.1976. Pak A. Funfálek odešel sice do důchodu, ale byl dále činný jako soudní znalec pro čerstvé a sušené houby, publikoval a v letech 1987-1989 studoval Univerzitu 3. věku. Po roce 1989 ve věku 76 let založil firmu - opět pod jménem Fungi - v Mratíně, jíž předal roku 2000 inž. M. Hrdličkové. Je otcem jedné dcery a dvou synů, nikdo z nich však nešel v jeho stopách.

Pokud jde o houby, jubilant se zabýval hlavně sběrem, pěstováním, výkupem a prodejem jedlých hub a jejich sadby, zpracováním, konzervací a technologií sušení hub, ale také otravami houbami a popularizací mykologie; byl též členem různých odborných komisí, autorem četných zlepšovacích návrhů atd. Významná jsou jeho skripta Základní houbařské znalosti, která vydal tehdejší Svaz spotřebních družstev roku 1968. Jeho 70. narozeniny krátce vzpomenu S. Šebek (Čes. Mykol. 38: 248- 249, 1984).

Během svého dlouhého života přednesl jubilant množství přednášek a uveřejnil celou řadu článků v časopisech věnovaných potravinářství nebo mykologii, nejvíce v Mykologickém sborníku (1961-2000), méně v České mykologii a v Mykologických listech. Pro omezený prostor uvádím zde jen ty články, které vyšly v časopisech naší Společnosti.

Houby pěstované submerzní kultivací. - Čes. Mykol. 21: 45- 47, 1967.

Zkoušky základních houbařských znalostí pracovníků s houbami v ČSSR. - Čes. Mykol. 22: 232-234, 1968.

Alergie u pěstitelů hlív - Pleurotus. - Mykol. Listy no. 22: 5- 7, 1986.

Biologický test k určení přítomnosti jedovatých hub. - Mykol. Listy no. 26: 20-22, 1987.

Ohlas Krombholzových názorů v soudobé literatuře. - Mykol. Listy no. 26: 24, 1987.

Mimořádné studium základů mykologie v rámci University III. věku. - Mykol. Listy no. 39: 20-21, 1990.

V brněnském Mykologickém zpravodaji publikoval A. Funfálek v letech 1972-1977 celkem 11 článků.

Inž. Augustin Funfálek udělal v oboru mykologie velký kus záslužné práce ve prospěch zdraví a výživy lidu. K jeho životnímu jubileu a do dalších let mu přejeme především lepší zdraví a dobrou životní pohodu.

František K o t l a b a: Ninety years of Augustin Funfálek

* * *

ŠESTDESIATINY PHD. LADISLAVA HAGARU, PHD.

Anton Janitor

Popredný slovenský mykológ, spisovateľ a vydavateľský manažér Ladislav Hagara sa v roku 2004 v dobrom zdraví a plný energie dožil 60 rokov.

Narodil sa 15. januára 1944 v Novákoch. Gymnaziálne štúdium absolvoval v Prievidzi (1962) žurnalistiku na FFUK v Bratislave (1968), postgraduálne štúdium editorstva a rigorózne tamže (1978) a vedeckú aspirantúru v odbore mykológie na BÚ SAV (2003). Pracoval ako redaktor vo Vydavateľstve Osveta v Martine (1974-1987) a Slovenský spisovateľ (1987-1990) a ako riaditeľ Vydavateľstva Živena v Bratislave (1990-1998). Odvtedy je v slobodnom povolani a venuje sa len výskumu húb. Je členom výboru Slovenskej mykologickej spoločnosti, českej, rakúskej i nemeckej a členom spolku slovenských spisovateľov. Už v študentských rokoch bol literárne činný. Viaceré verše, poviedky a recenzie publikoval v časopisoch *Mladá tvorba*, *Kultúrny život*, *Slovenské pohľady*, *Ramboid*, *Kulturní tvorby* v Slovenskom rozhlase. Literárne príspevky publikoval v zborníkoch *Stredoslovenský almanach* (1964), *Rotácia* (1965), *Silueta* (1967), *Dychtivo spolu* (1974), *Pribúdanie kruhov* (1980), *Návraty k prameňom* (1984) a *Variácie na život* (1986). Súbor sociálnych noviel *Kroky času* (1974) vydal knižne a tiež 4 romány – *Arzén* (1984), *Slnovrat* (1987), *Bliženci* (1990) a *Uzly* (1990). Okrem uvedenej činnosti venuje sa i kultúrnej histórii Slovenska. Z pozostalostí Mateja Hrebendu pripravil bibliofilské vydanie rukopisu *Vlastný životopis* (1976). V súčasnosti spracúva kultúrne dejiny Hornej Nitry.

Od roku 1980 sa intenzívne venuje výskumu rozšírenia húb na území SR. Svoje herbárové zbierky rozšíril o 10 tisíc položiek. Medzi jeho záľuby patrí aj fotografovanie húb.

Súbor 20 knižných vydaní s fotografiami a opismi húb Slovenska, vydaných v slovenčine, češtine, francúzštine, nemčine, holandčine a maďarčine dokumentujú jeho profesionálnu úroveň a zaraďujú ho medzi popredných fotografov húb v Európe. Je namieste i touto cestou oboznámiť čitateľov s titulmi knižných vy-

daní: Diár (1984), Atlas húb (1987, 1993, 1995, 1998, 1999, 2002), Huby-dvojníky (1992), Encyklopédie illustrée les champignons (1995, 1997), Illustriertes Lexikon der Pilze (1996), Das große farbige Handbuch der Pilze (1996), Encyklopedie van paddestoelen (1997), Houby (1999), Gombák képe s enciklopédiája (1999). Je hlavným spoluautorom knihy Houby (1999, 2001, 2002, 2003, 2004) a jej francúzskej verzie Les champignons (2000), ktorá je najväčším atlasom húb na svete a spoluautorm ďalších 14 kníh s fotografiami húb, napr. Der grosse Pilzführer (1996, 1997, 1999, 2002), A field guide in color to mushroomy (1998, 1999 a 2000). Jeho dizertačná práca Rod *Hyphodontia* na Slovensku (2003) je prvou monografiou korticioidných húb na Slovensku. Okrem iného jubilant participuje na viacerých vedeckých projektoch SAV.

Už len vymenovanie jednotlivých titulov svedčí o vysokej tvorivosti jubilanta. Mykologická obec tak na Slovensku ako i v Čechách najviac oceňuje jeho knižné publikácie o hubách, ktoré si získali priaznivcov aj v zahraničí. Je to navyše dôstojná reprezentácia slovenskej i českej mykológie. Patrí Ti Slavo i touto cestou od všetkých tých, ktorí majú jednu či viacej Tvojich diel vo svojej knižnici, úprimná vďaka.

Milí Slavo (ako mu priatelia familiárne hovoria) vyjadrujeme Ti obdiv a úctu k Tvojej práci za Tvoju nevšedne bohatú činnosť, ktorú si odviezol pre mykológiu. Tvoje knižné publikácie obohatili mnohých o cenné poznatky a rady a sú Ti za to vďační. Tvoj cit pre krásu húb, pretavený do farebných fotografií, vyvolá v každom spomienku na prechádzku lesom a všetko to pekné, čo k zberu húb prináleží. Tvoje fotografie poskytujú aj priestor na zamyslenie, že huby tvoria ten najkrajší interiér lesa, sú nielen ozdobou, ale darom pre nás, aby sme ich dokázali nielen využívať, ale i chrániť pre ďalšie generácie. Poznáš prírodu a ona pozná Teba. Si s ňou preto tak dôverne prepojený, že si ju vážiš, ctíš. Tvoje fotografie aj nám približujú poznať jej krásu a neopakovateľné zážitky a spomienky.

Všetci Ťa poznáme nielen ako vynikajúceho odborníka, ale predovšetkým ako priateľa, kolegu a radcu. Bol si vždy tam, kde bolo treba poradiť a pomôcť. Vždy si mal na mysli a hľadel si cesty, ako najlepšie pomôcť pri rozvoji Slovenskej mykológie.

Želáme Ti zo srdca, ten zápal aký máš pre huby a radosť z každého nového nález. Zároveň nech Ťa sprevádza do ďalších rokov dobré zdravie, pohoda a spokojnosť v kruhu najbližších.

Ad multos annos, ad multos triumphos

BIBLIOGRAFIA MYKOLOGICKÝCH PRÁC LADISLAVA HAGARU

1982

Tri vzácne hríby z južného Slovenska. – Spr. Hub. Por. no. 9: 3–6.

Bohaté nálezisko hříbovníka jelšového. – Spr. Hub. Por. no. 9: 6.

Russula pumila a *Amanita friabilis* na Slovensku. – Mykol. Sborn. 59(1-2): 14–15.

Príspevok k mykoflóre Malej Fatry. – Mykol. Sborn. 59(1-2): 19–23.

Slovensko - raj hubárov(?). – Slovensko, 6(9): 1 et 15–17. 9 far. foto, 1 čb. foto autora.

Boletus torosus na južnom Slovensku. – Mykol. Listy no. 7: 8–9.

1984

Mycena uracea na Slovensku. – Mykol. Listy no. 14: 1–2.

Diár 1985 (Huby). – 70 p., 54 far. foto, Prešov.

1985

Chamonixia caespitosa Rolland na Slovensku. – Čes. Mykol. 39(1): 51.

Pezizales z okolia Bystričky v okr. Martin (Malá Fatra). – Mykol. Listy no. 20: 6–9.

1986

Nové nálezy hub v Československu. 26. *Clavariadelphus flavo-immaturus* Petersen. – Čes. Mykol. 40(1): 41.

Melanoleuca kavinae v Karpatoch. – Mykol. Listy no. 24: 13–16.

1987

Flammulina fennae Bas v Západných Karpatoch. – Čes. Mykol. 41(1): 54–56.

Atlas húb (1. slovenské vydanie). – 472 p., 272 far. foto, Martin.

1988

(Hagara L., Sand J.) *Macrotyphula rigida* Berthier na Slovensku. – Mykol. Listy no. 31: 2–4.

1989

Vzácné prvky slovenskej mykoflóry. – Čes. Mykol. 43(1): 51–60.

Vzácnější peniazovky zo sekcie *Vestipedes*. – Mykol. Listy no. 35: 5–8.

Lycoperdon floccosum v Podunajskej rovine. – Mykol. Listy no. 35: 13–14.

Phallus duplicatus Bosc v Československu. – Čes. Mykol. 43(2): 108–109.

Huby - dvojníky. (seriál). – Svet socializmu no. 33–42, ilustrované (22 far. foto).

1990

Zriedkavé druhy strmuliek (*Clitocybe*) na Slovensku. – Čes. Mykol. 44(1): 26–30.

Škublove „Tajomné huby“. – Mykol. Listy no. 39: 17–18.

1991

Pholiota flammuloides – dvojník druhu *Pholiota flammans*. – Mykol. Listy no. 45: 5.

Hubománia. – Roľnícke novinky 1(3): 12 (29. 5. 1991).

1992

Huby – dvojníky. – 352 p., 329 far. foto, Bratislava.

1993

Atlas húb (2. slov. vyd.). – 472 p., 272 far. foto, Martin.

Atlas hub (1. české vydanie, preklad V. Antonín). – 472 p., 272 far. foto, Martin.

Smrteľne jedovatý pavučinovec plyšový. – Sprav. Slov. Mykol. no. 1: 7.

Hľadáme náleziská muchotrávky cisárskej. – Sprav. Slov. Mykol. no. 1: 8.

1994

Čo je *Xerocomus badius* z dubín? – Mykol. Listy no. 51: 10–11.

Odborné názvoslovie húb. – Sprav. Slov. Mykol. no. 4: 7.

Latinské a slovenské mená rýdzikov. – Sprav. Slov. Mykol. no. 4: 8–9.

Latinské a slovenské mená plávok. – Sprav. Slov. Mykol. no. 5: 4–8.

Latinské a slovenské mená šŕavnačkovitých húb. – Sprav. Slov. Mykol. no. 6: 2–4.

Fenomén huby. – Extra Slovensko 3(40), (6. 10. 1994).

1995

Atlas húb (3. slov. vyd.). – 472 p., 272 far. foto, Martin.

Atlas hub (2. čes. vyd.). – 472 p., 272 far. foto, Martin

Encyclopédie illustrée les champignons (1. vydanie, franc. preklad Marie-Jo Dubourg). – 256 p., 290 far. foto, Praha – Paris.

Latinské a slovenské mená pečiarok. – Sprav. Slov. Mykol. no. 7: 3–4.

Latinské a slovenské mená štítoviek a pošvovcov. – Sprav. Slov. Mykol. no. 8: 2.

1996

Illustriertes Lexikon der Pilze (nemecký preklad H. Koblichke). – 256 p., 290 far. foto, Praha – Erlangen.

Das grosse farbige Handbuch der Pilze (nemecký preklad H. Koblichke). – 256 p., 290 far. foto, Praha – Butzbach.

(Svrček M. et al.) Der grosse Pilzfürher (1. vyd.). – 280 p., 451 far. foto (z toho L. Hagara 124), Praha – Bindlach.

1997

Encyclopedie van paddestoelen (holandský preklad G. Karsten). – 256 p., 290 far. foto, Praha – Lisse.

Encyclopédie illustrée les champignons (2. vyd.). – 256 p., 290 far. foto, Praha – Paris.

Za Ing. Janom Kuthanom (24. 4. 1929 – 2. 12. 1997). – Sprav. Slov. Mykol. no. 18: 3.

(Svrček M. et al.) Der grosse Pilzfürher (2. vyd.). – 280 p., 451 far. foto, Praha – Bindlach.

(Svrček M. et al.) Houby (1. vyd.). – 280 p., 451 far. foto, Praha.

1998

Atlas húb (4. slov. vyd.). – 472 p., 272 far. foto, Martin.

Atlas hub (3. čes. vyd.). – 472 p., 272 far. foto, Martin.

Opätovný nález *Kavinia albovidis* na Slovensku. – Mykol. Listy no. 65: 9.

Nové zbery rôsolovkovitých húb rodu *Heterochaetella*. – Mykol. Listy no. 66: 5–6.

K ekológii druhu *Lindtneria chordulata*. – Mykol. Listy no. 67: 1–2.

K rozšíreniu *Amphinema byssoides* na Slovensku. – Sprav. Slov. Mykol. no. 21–22: 47–49.

(Svrček M. et al.) Houby (2. vyd.). – 280 p., 451 far. foto, Praha.

(Svrček M. et al.) A field guide in color to mushrooms (1. vyd.). – 280 p., 451 far. foto, Praha – Leicester.

(Mlynárčik D. et al.) Biodiverzita makromycétov v oblasti atómovej elektrárne Jaslovské Bohunice. – Výskumná správa, 30 p., Bratislava.

1999

Atlas húb (5. slov. vyd.). – 472 p., 272 far. foto, Martin.

Atlas hub (4. čes. vyd.). – 472 p., 272 far. foto, Martin.

Houby (český preklad V. Antonín). – 256 p., 290 far. foto, Praha.

Gombák képes enciklopédiája (maďarský preklad I. Siller). – 256 p., 290 far. foto, Praha – Budapest.

(Hagara L. et al.) Houby (1. vyd.). – 416 p., 1230 far. foto (z toho L. Hagara 612), Praha.

(Svrček M. et al.) Houby (3. vyd.). – 280 p., 451 far. foto, Praha.

(Svrček M. et al.) A field guide in color to mushrooms (2. vyd.). – 280 p., 451 far. foto, Praha – Leicester.

2000

Mykoflóra strednej Európy. 49 far. foto (internetový súbor.) – www.tourist-channel.sk/huby
Ing. Milan Babej (6. júna 1934 – 20. októbra 1999). – Sprav. Slov. Mykol. Spol. no 24: 20.

(Hagara L. et al.) Houby (2. vyd.). – 416 p., 1230 far. foto, Praha.

(Hagara L. et al.) Les champignons (francúzsky preklad Marie-Jo Dubourg-Savage). – 416 p., 1230 far. foto, Praha – Paris.

(Svrček M. et al.) A field guide in color to mushrooms (3. vyd.). – 280 p., 451 far. foto, Praha – Leicester.

2001

Distribution of corticioid fungi in Slovakia: Botryobasidium and related genera. – *Catathelasma* no. 1: 8–21.

Stretnutie slovenských a českých mykológov. – *Sprav. Slov. Mykol. Spol.* 25: 13.

Nový mykorizový partner vložnice agátovej. – *Sprav. Slov. Mykol. Spol.* 26: 3–4.

Nový zber *Lindtneria trachyspora* na Slovensku. – *Mykol. Listy* no. 79: 1–2.

(Hagara L. et al.) Houby (3. vyd.). – 416 p., 1230 far. foto, Praha.

(Hagara L., Lizoň P.) Pastrapačka Kunzeova v Bielych Karpatoch. – *Sprav. Slov. Mykol. Spol.* 26: 7–8.

2002

Atlas húb (6. slov. vyd.). – 472 p., 272 far. foto, Martin.

Atlas hub (5. čes. vyd.). – 472 s., 272 far. foto, Martin.

Hypochnella violacea – vzácna huba našich luhov. – *Mykol. Listy* no 80: 4–6, 30 (far. foto).

Callistosporium luteoviolaceum aj na Slovensku. – *Mykol. Listy* no 82: 5–6 + obálka (far. foto).

(Hagara L. et al.) Houby (4. vyd.). – 416 p., 1230 far. foto, Praha.

2003

Rod *Hyphodontia* na Slovensku (Basidiomycota, Corticiaceae). – Dizertačná práca, 152 p., Bratislava.

Hyphodontia tuberculata. – *Catathelasma* no. 4: 21–22.

Galeropsis lateritia. – *Catathelasma* no. 4: 19–20.

(Hagara L. et al.) Houby (5. vyd.). – 416 p., 1230 far. foto, Praha.

(Svrček M. et al.) Houby (4. vyd.). – 280 p., 451 far. foto, Praha.

(Adamčík S., Hagara L.) Makroskopické huby (Macromycetes). – In: Stanová V. et Viceníková A.: Biodiverzita Abrodu – stav, zmeny a obnova. p. 49–71, 10 far. foto, Bratislava.

(Adamčík S., Hagara L.) Macrofungi of the Abrod reserve. – *Catathelasma* no. 4: 9–17.

(Ripková S., Hagara L.) New, rare and less known macromycetes in Slovakia I. – *Czech Mycol.* 55: 187–200.

2004

(Hagara L. et al.) Houby (6. vyd.). – 416 p., 1230 far. foto, Praha.

Monografia muchotrávkovitých húb. – Sprav. Slov. Mykol. no. 30: 24.

Hyphodontia in Slovakia: distribution and ecology. – *Catathelasma* no. 5: 3–21.

Biografia:

A. Janitor (2004): Šesťdesiat rokov Ladislava Hagaru. – Sprv. Slov. Mykol. no. 30: 17–18.

G. Maťovčík a kolektív (2002): Slovník slovenských spisovateľov. – Martin.

J. Rezník (2002): Túry do literatúry. – Bratislava.

Anton Janitor : Ladislav Hagara 60 years old

RECENZE

V. Hrdina, R. Hrdina, L. Jahodář, Z. Martinec a V. Měrka: Přírodní toxiny a jedy. Galén a Karolinum Praha, 2004, 304 str., cena 1000,- Kč, ISBN 80-7262-256-0 (Galén) a 80-246-0823-5 (Karolinum).

Encyklopedicky pojatá kniha, které schází “dřeň” toxikologií Vondráčkových a později Vondráčkových a Riedlových, v knize nezaslouženě necitovaných. Při zřejmém zvoleném pojetí to nelze asi vyčítat. Obsahuje, přirozeně, část “Houbové toxiny a jedy”, zpracovanou profesorem Luděkem Jahodářem z Farmaceutické fakulty UK v Hradci Králové. Zkusme se zde proto na ni blíže podívat.

Výčet jedů a jejich popis a účinky jsou jistě dostatečné a v pořádku. Navíc někde se v této kapitole objeví i výše postrádané oživující zajímavosti, např. “Horečka sv. Antonína” u ergotizmu, “krutí X onemocnění” a “Reyerův syndrom” u aflatoxinů, “Balkánská ledvinná choroba” pod ochratoxiny atd. (bez odkazů). Neblaze však zapůsobí hned v prvních řádcích uvedený “systém” hub, který je zcela zmatečný. A když začneme důkladněji pročitat jednotlivé odstavce, zarazí nás, jak jsou v nich bez výběru a pohromadě uváděny různé druhy hub, lhostejno, zda rostou u nás či v jiném světadíle – to se čtenář z textu vůbec nedozví, ačkoli jde o závažné údaje. Přestože je kniha určena především odborné veřejnosti, vůbec by nevadilo, kdyby kromě názvů vědeckých byly užity také česká jména hub – samozřejmě, že jen tam, kde to lze (např. v části věnované jedům živočišným česká jména uvedena jsou).

Znejistěn uvedenými zkušenostmi požádal jsem o nahlédnutí do této kapitoly některé kolegy s větší mykologickou erudicí než je moje. A uvedu zde několik jejich poznámek, které se mně nezdarí vůbec hnidopišské. Termín *Eumycota* vyšel dnes z používání, protože říše *Fungi* jej pokrývá. Rod *Cephalosporium* již dávno neexistuje. Druhy z něho jsou z větší části převedeny do rodu *Acremonium*. A

cephalosporin produkuje především *Acrimonium chryso-genum*. Ochratoxin produkuje z penicilii pouze druh *P. verrucosum* – ne chybně uvedené *P. verruculosum* a nikoliv také další druhy ze str.117. Dále jsou uvedena záhadná jména, jako např. *Hypoxylon terricola* a tajemný rod *Dolabella* (str.120). Nebyl nalezen ani v “Dictionary of the Fungi” z roku 2001. A kritizováno je i neodlišené zařazení rodu *Taxomyces* hned za *Pleurotus a Lentinus* (str.131), jakoby to byla běžná makroskopická houba, zatímco je to endofyt na *Taxus brevifolia*. To odpovídá výše zmíněnému stylu.

Je tu cítit jisté podcenění významu jiné obsahové stránky než je pouze ta prvoplánová. Určitě by pomohla předběžná porada s jinými mykologickými kolegy. Víím, že se takovéto věci nedaří snadno „schystat“, ale při obdobném vzdělání autora by se to mohlo povést. Pochvalu zasluhují barevné fotografie. U hub jich není mnoho, ale jsou pěkné a platí to pro ilustrace celé knihy. Jsou vesměs dobře vybrané a výborné. Kladem je i literatura recenzované kapitoly, která je střídá (nesrovnatelná s přebujelou literaturou v části živočišné), ale chybí v ní hlavně citace Herinkova. Jeho kapitola, psaná pro výše zmíněné toxikologie Vondráčkovy vyšla dokonce samostatně (Herink J.: Otravy houbami. SZN, Praha 1958). “Zastaralá” je jen zdánlivě. Nikdo již nedá dohromady Herinkovu na výsost užitečnou kazuistiku. Znalost existence této knihy by byla pro čtenáře potřebná. Připomínat možnost zařazení do literatury také knihy Kubičky J. a spol.: Jedovaté houby (Avicenum, Praha 1980) je asi spornější, neboť je více populární. Nicméně život přece nezačíná až od dnešní doby.

Dokonale knižně provedená, jak je již dobrou tradicí v záhlaví uvedených nakladatelství, s určitě přínosným obsahem zaplňujícím jistý prostor, jde nepochybně o knihu, která bude na trhu vítaná.

Josef Chalupecký

INFORMACE O AKCÍCH

MEDZINÁRODNÁ KONFERENCIA MYKOFLÓRA ZÁPADNÝCH KARPÁT A 9. MYKOLOGICKÉ DNI NA SLOVENSKU
sa uskutočnia **4.–9. októbra 2005 v rekreačnom zariadení Podskalie pri Pružine.**

Poriada Slovenská mykologická spoločnosť v spolupráci so Správou CHKO Strážovské vrchy, Botanickým ústavom SAV a Prírodovedným múzeom SNM. Konferencia bude tématicky zameraná na biodiverzitu a taxonómiu makromycétov i mikromycétov. Exkurzie mykologických dní predstavujú zaujímavé lokality v Strážovských vrchoch a Javorníkoch, príp. aj v Bielych Karpatoch.

Prihlášku je možné si stiahnuť na stránke Slovenskej mykologickej spoločnosti fungi.sav.sk/spol alebo na stránke České vědecké společnosti pro mykologii www.natur.cuni.cz/cvsm.

Podrobný program a podmienky účasti na konferencii a mykologických dňoch budú v 2. cirkulári.

Informácie: Pavel Lizoň botumyko@savba.sk alebo Ivona Kautmanová botanika@snm.sk.

* * *

ČESKÁ VĚDECKÁ SPOLEČNOST PRO MYKOLOGII

zve všechny členy a zájemce na jarní cyklus přednášek v roce **2005**,

které se konají každé úterý od 17,00 hod v posluchárně - praktikum OZP (1. mezi-patro) katedry botaniky přírodovědecké fakulty UK, Praha 2, Benátská 2

22. března RNDr. Milan Gryndler, CSc.
Mykorhizní symbióza – o soužití hub s kořeny rostlin.
29. března Ing. Ivan Jablonský, CSc.
Pěstování nových druhů hub.
5. dubna RNDr. František Kotlaba, CSc., Dr. Zdeněk Pouzar, CSc.
Vzpomínky na osobnosti naší mykologie.
12. dubna RNDr. Jaroslava Marková, CSc.
Co nového ve výzkumu rzi?
19. dubna RNDr., Mgr. Jaroslav Klán, CSc.
Toxiny makromycetů a jejich účinky.

Před přednáškami budou zájemcům určovány donesené houby.

Těšíme se na vaši účast

Výbor ČVSM, Jaroslav Klán

RŮZNÉ

EVROPSKÁ MYKOLOGICKÁ SPOLEČNOST

Vladimír Antonín a Jan Holec

Už v minulém čísle Mykologických listů jste byli informováni, že na 14. kongresu evropských mykologů, který se konal 22.-27. září 2003 poblíž Jalty na Krymu (Ukrajina), byla ustanovena Evropská mykologická společnost (European

Mycological Association – EMA). Nyní bychom vás chtěli seznámit s detailnějšími informacemi o ní. Co je to tedy za společnost a jaké má cíle?

Hlavními cíly EMA jsou následující: podporovat studium hub jako samostatné říše organismů a šířit znalosti o nich; podporovat ochranu hub; podporovat odpovídající využití hub v lékařství, patologii rostlin i živočichů, lékařství a farmaceutickém průmyslu; podporovat osobní kontakty mezi mykology, jejich spolupráci a vzájemnou komunikaci přes elektronická média, publikace a konference; zlepšit infrastrukturu mykologických pracovišť v Evropě a uskutečňovat propojení Evropy s Mezinárodní mykologickou asociací (IMA) a dalšími mezinárodními institucemi a organizacemi.

Ze kterých zemí mohou být členové? EMA pod pojmem Evropa myslí jednak země kontinentální Evropy a jednak atlantické, arktické a středomořské ostrovy, které bývají tradičně s Evropou spojovány, včetně všech federálních zemí Ruska po Ural a Kavkaz, dále Turecko, Kypr, Malta, Kanárské ostrovy, Madeira, Azory, Britské ostrovy, Faerské ostrovy, Island, Svalbard (Špicberky) a Nová Země (Novaja Zemlja).

EMA má v současnosti následující funkcionáře: David W. Minter (Velká Británie, předseda), Reinhold Pöder (Rakousko, místopředseda), Tetiana Andrianova (Ukrajina, tajemnice) a Stephanos Diamandis (Řecko, pokladník). Na pomoc tomuto výboru byla na zakládajícím jednání na Ukrajině zvolena řídicí komise ve složení Reinhard Agerer (Německo), Leo van Griensven (Nizozemí), David Hawksworth (Velká Británie a Španělsko), Alexander Kovalenko (Rusko), Maria Ławryniewicz (Polsko), Erast Parmasto (Estonsko) a Claudia Perini (Itálie). Orgánem EMA pro ochranu hub je Evropský výbor pro ochranu hub (European Council for Conservation of Fungi – ECCF), v jehož čele stojí Švéd Anders Bohlin. Ustavena byla rovněž pracovní komise mykologů ze středomořských zemí (jejím předsedou je Giuseppe Venturella z Itálie). Asociace má již vypracované stanovy, které jsou v plném znění k dispozici na internetových stránkách společnosti (www.euromould.org).

EMA má několik typů členství:

1. Členové – zakladatelé (je omezeno pouze na účastníky 14. Kongresu evropských mykologů na Krymu, kteří se zúčastnili ustavujícího jednání).
2. Čestní členové (významní evropští mykologové; prvním čestným členem je prof. Alina Skirgiello z Polska).
3. Doživotní členové (členové, kteří zaplatí tzv. doživotní členský poplatek, který bude ve výši patnáctinásobku ročního poplatku).
4. Řádní členové (členové, kteří pravidelně platí roční členský poplatek).
5. Trvalí členové (jednotlivci nebo organizace platící roční tzv. poplatek trvalého člena).
6. Přidružení členové (platí přidružovací poplatek, nemají právo volit).

Členský poplatek byl stanoven ve dvou úrovních. Podle výše hrubého domácího produktu byly evropské země rozděleny do dvou skupin, na ekonomicky méně a více rozvinuté. Česká republika se ocitla v „bohatší“ skupině, i když na jejím úplném konci. Pro naše mykology, kteří by chtěli členy EMA být, budou tedy roční poplatky v následující výši: řádný člen: 20 €, student: 10 €, přidružený člen: 10 € a trvalý člen: 500 €. Předplatné pro doživotní členství je 300 € (patnáctinásobek ročního). Pro státy z dolní poloviny tabulky jsou poplatky poloviční. Prvním rokem, kdy se budou platit poplatky, je rok 2005. Členský poplatek je tedy zvolen v takové výši, aby umožňoval členství i mykologům z méně ekonomicky silných zemí Evropy.

EMA vydává rovněž členský zpravodaj (newsletter). Zatím vyšlo jediné číslo, které je dostupné na internetové stránce společnosti. Do budoucna se však počítá i s rozepisováním tištěného bulletinu. V současné době se připravuje jeho druhé číslo. Členství v této asociaci přinese členům výhody rovněž ve snížení konferenčních poplatků na akcích, které bude pořádat (např. na Kongresu evropských mykologů) nebo levnější publikace, které bude vydávat.

Asociace by chtěla v následujících letech organizovat několik konferencí a pracovních seminářů („workshopů“). Mezi plánovanými tématy jsou např. workshopy o diskomycetech (zřejmě v ČR) a o podzemních houbách (zřejmě v roce 2006 v Polsku) a tři konference – (1) o invazivních druzích hub, (2) o změnách klimatu ve vztahu k houbám a (3) k třístému výročí narození C. Linného (jaro 2007, Švédsko). Měla by se také podílet na projektu digitalizace staré a těžko dostupné mykologické literatury, zpřístupněné na internetu na stránkách Cyberliber (www.cybertruffle.org.uk/cyberliber) a LibriFungorum (www.librifungorum.org).

Na podzim roku 2004 dostala naše společnost dopis od sekretářky asociace dr. Andrianové s dotazem, zda by se první zasedání výkonného výboru EMA mohlo konat koncem ledna 2005 v Praze, a to konkrétně v mykologickém oddělení Národního muzea. Praha byla zvolena jednak jako střed Evropy, jednak jako místo s bohatou mykologickou tradicí. Protože šlo takřkajíc o čest naší mykologie, druhý z autorů článku dlouho neváhal a návrh přijal. Mimochodem, v úvodním dopise zazněla lehká, ale později stále připomínaná výtka, že žádný český mykolog nebyl přítomen na 14. kongresu evropských mykologů na Krymu v roce 2003, kde byla EMA založena...

Ve dnech 29.-30. ledna roku 2005 se tedy v zasedacím sále Národního muzea konalo historicky skutečně první zasedání výkonného výboru EMA, kterého se zúčastnili za EMA všichni zvolení funkcionáři, předseda ECCF a všichni členové řídicí komise (kromě C. Perini, která nepřiletěla kvůli zrušenému letu). Dále byli přizváni prof. T. Schumacher (předseda IMA: International Mycological Association, Norsko) a dr. G. Venturella (Itálie). Českou republiku reprezentovali V.

Antonín jako předseda ČVSM a dále J. Holec s J. Kocourkovou a L. Edrovou jako pořadatelé zasedání.

Program jednání byl velmi nabitý. Zahájil ho uvítáním dr. M. Lukeš, generální ředitel Národního muzea. O současné činnosti ČVSM pak hovořil V. Antonín a o téměř dvousetleté tradici mykologie v Národním muzeu J. Holec. Účastníkům jsme ukázali např. takové rarity, jako je originál nepublikovaného rukopisu A. C. J. Cordy nebo některé vzácné české mykologické publikace. V této souvislosti měl úspěch i Velký fotoatlas hub z Jižních Čech. Obecně všichni přítomní hodnotili stav české mykologie jako velmi vysoký.

Hlavními tématy jednání byly tyto body: aktivity EMA v prvním roce, pozice EMA v rámci IMA, jak činnost EMA co nejlépe přiblížit realitě, financování EMA, budoucí možné aktivity, vztah EMA k existujícím společnostem, komunikace uvnitř EMA, návrh ustavit pracovní skupinu pro mediteránní mykology, role ECCF uvnitř EMA, přehled o dosavadních kongresech evropských mykologů, příprava 15. kongresu v Petrohradu. Večer po prvním dnu jednání zašli všichni účastníci na večeři do blízké restaurace U mušketýra, kde bylo možné pokračovat v neformálních diskusích.

Po diskusní části zasedání, která trvala den a půl, následovala rozhodovací část (Business Meeting), kde se hlasovalo o konkrétních rozhodnutích a návrzích. Jedním z nejdůležitějších bylo schválení výše členských příspěvků pro jednotlivce. Jak se dalo čekat, tato diskuse byla velmi bouřlivá (o jejich výsledcích píšeme výše). Zatím v návrhu je termín příštího kongresu v Petrohradu, který bude pořádat A. Kovalenko (5.-10. 9. 2007). Všechna rozhodnutí a informace budou brzy k dispozici na internetové adrese EMA <http://www.euromould.org/index.htm>.

Jaké jsou dojmy z jednání EMA v Praze? Nevyplnila se obava, že by EMA byla nějakou další mocnou evropskou institucí, která bude národním společností vnucovat své názory. Viděli jsme něco jiného a sympatičtějšího – EMA je prozatím rodící se a hledající skupinou obětavých evropských mykologů, kteří by rádi všemožně podpořili rozvoj mykologie ve všech částech Evropy – mnohdy ale zatím neví přesně jak, protože jim schází jak větší počet dalších obětavých členů, tak zatím i nedostatek peněz (pro zajímavost: všichni účastníci jednání si pobyt v Praze hradili z vlastních zdrojů). Její zástupci vystupují velmi přátelsky a citlivě. EMA zatím nemá mezi evropskými mykology širší odezvu, mnozí o ní vůbec nevědí, ale její pražské jednání nám ukázalo, že má smysl se o ní přinejmenším zajímat a po zvážení do ní i vstupovat. EMA není nic vnuceného shora, je to zatím rodící se dítě, se všemi porodními bolestmi. Myšlenka o různorodé vzájemné spolupráci evropských mykologů pod hlavičkou EMA je ale rozhodně velmi dobrá. Osobně si myslíme, že přinejmenším profesionální mykologové z dobře zajištěných institucí by EMA měli v jejich počátcích svým vstupem podpořit, i když zatím nevydává žádný renomovaný časopis (získání časopisu se slevou totiž bývá

hlavním důvodem vstupu do řad určité vědecké společnosti). Obecně nejčastěji zaznívalo, že mykologie potřebuje být uznávána jako samostatný a důležitý obor, čemuž rozhodně EMA může napomoci, zejména v mnoha státech, které zatím mykologickou společnost nemají (nemusí to být jen chudší státy, patří tam např. i Norsko). Ono být členem Evropské společnosti má přinejmenším zvuk...

ZPRÁVY Z VÝBORU ČVSM

Zápis ze schůze výboru ČVSM dne 10. 12. 2004

Místo konání: Kateřinská 32, Praha 2, 10-13.30 hod.

Přítomni: V. Antonín (VA), H. Deckerová (HD), J. Holec (JH), J. Klán (JK), A. Kubátová (AK), D. Novotný (DN), K. Prášil (KP)

Schůzi vedl předseda V. Antonín.

Program:

1. Stav účtu a rozpočet na rok 2005

2004

KP: Stav účtu ke konci listopadu 2004 – 264 tis. Kč

Z toho cca 50 tis. ještě zbývá na projekt Červený seznam a České Švýcarsko, cca 80 tis. - tisk CM 56, cca 9 tis. Kč na dohody – nutno uzavřít.

2005

JK: Radě vědeckých společností podána žádost o dotaci na rok 2005 na tisk CM a ML. Další plánované výdaje v roce 2005: honoráře za přednášky, dohody, platba za P. O. Box, cestovné a redakční rada, výdaje na vytvoření databáze všech kódů, členů a databáze knih, odměna za zpracování indexu.

2. Informace o vydávání CM a ML

Czech Mycology – Náklad snížen ze 400 na 350 ks. Sazeč Bednář končí s malými zakázkami (včetně CM); v jednání přechod k M. Čermákovi.

3. Sekretariát v Kateřinské

Stěhování odsunuto na jaro – domluvit operativně s JH.

JK zajistí, že v roce 2005 nebude již nutno platit nájem.

4. Činnost v r. 2004 a plán činnosti pro příští rok

2004

Do 30.ledna 2005 je nutno odevzdat výroční zprávu o činnosti – sestaví VA s pomocí členů výboru !

2005

a. Projekt Červený seznam – bude pokračovat do konce února.

b. Seminář o biodiverzitě – Mykologický průzkum v chráněných územích ČR - 23. 4. 2005. DN sestaví pozvánku, KP zajistí posluchárnu. Abstrakty budou otištěny v ML. Pozvánka bude rozeslána s ML 90-91 !

Seminář by mohl být prvním krokem k sestavení databáze mykologických prací z chráněných území ČR – návaznost na publikaci M. Svrčka.

DN kontaktuje dr. M. Švecovou kvůli zadání diplomové práce na související téma.

- Příprava přednášek v Praze (viz toto číslo ML)
- Na podzim by bylo vhodné uspořádat exkurzi.

5. Členská základna, kontrola plateb za rok 2004

V roce 2004 ukončili členství: A. Funfálek, J. Hanzlíčková, V. Jančařík, A. Meduna, Z. Jesenská, M. Šimek, A. Šimonovičová, E. Záhorovská, J. Kodrík, B. Gregorová.

Zemřeli v roce 2004: V. Ječný, P. Paulech.

Projednána a schválena přihláška nového člena od r. 2005: Mgr. Jitka Wolfová ze Správy CHKO Beskydy.

6. Knihovna

Od r. 2004 přestal docházet Can. J. Bot. Jednou z možností je stahovat mykologické články z internetu a ve vytištěné formě je uložit do knihovny.

Roku 2004 jsme získali nový časopis Mycologia Balcanica.

7. Různé – Výročí členů v r. 2005

50 let: E. Prokinová, A. Nováková, V. Antonín, E. Hausvater;

55 let: R. Fellner, J. Kovač;

60 let: H. Deckerová, J. Hák, P. Lizoň, E. Skála, J. Slaviček, A. Vidláková;

65 let: J. Roth;

70 let: L. Čech, K. Čížek, H. P. Molitoris;

75 let: P. Bartoš, A. Ginterová, J. Valter;

80 let: M. Svrček, J. Svrčková, J. Müller;

85 let: A. Vězda;

90 let: J. Z. Cvrček.

Zapsala A. Kubátová

INDEX A RODOVÝ A DRUHOVÝ REJSTRÁK MYKOLOGICKÝCH LISTŮ 81-91

MYKOLOGICKÉ LISTY:

- 2002: č. 81, 82, 83
2003: č. 84-85, 86
2004: č. 87, 88, 89, 90-91

OBSAH ČÍSEL 81-91:

ANTONÍN V.:

- Klíč k určování středoevropských druhů rodu kalichovka – *Xeromphalina* 82: 1, 2002
- Komentovaný klíč evropských druhů kalichovek z rodů *Fayodia*, *Gamundia* a *Myxomphalia* (*Tricholomataceae*, *Agaricales*) 90-91: 20, 2004
- *Marasmius wynnei* nebo *M. wynneae*? 90-91: 45, 2004

BERAN M.:

- Druhy a infraspecifické taxony podrodu *Dermocybe* rodu *Cortinarius* nalezené na území ČR a SR 84-85: 1, 2003

BIEBEROVÁ Z.:

- Nová lokalita choroby outkovky neladné - *Dichomitus squalens* - na Moravě 84-85: 28, 2003
- Třetí příspěvek k poznání mykoflóry chráněných území – NPP Váté pisky, k. ú. Bzenec a k. ú. Vracov 89: 6, 2004

ČERNÝ K., ŠVECOVÁ A., GREGOROVÁ B. a HOLUB V.:

- Vybrané mikroskopické a dřevokazné houby zjištěné oddělením dendrologie a památných stromů AOPK ČR na území ČR v letech 2000 - 2002. I. Nálezy v chráněných územích 86: 20, 2003
- Vybrané mikroskopické a dřevokazné houby zjištěné oddělením dendrologie a památných stromů AOPK ČR na území ČR v letech 2000-2002. II. Nálezy mimo chráněná území 7: 18, 2004
- Vybrané mikroskopické a dřevokazné houby zjištěné oddělením dendrologie a památných stromů AOPK ČR na území ČR v letech 2000-2002. II. Nálezy mimo chráněná území (dokončení) 88: 16, 2004

ČÍŽEK K.:

- Vatičkovité houby České republiky a Slovenska XI. *Toментella asperula* – vatička bělovrstvá 81 :4, 2002

- Vatičkovité houby České republiky a Slovenska XII. – *Tomentella duemmeri* – vatička Duemmerova 83: 1, 2002
- Vatičkovité houby České republiky a Slovenska XIII. *Tomentella atramentaria* - vatička inkoustová 84-85: 20, 2003
- Vatičkovité houby České republiky a Slovenska XIV. *Tomentella galzinii* – vatička Galzinova 86: 1, 2003
- Vatičkovité houby České republiky a Slovenska XV. *Tomentella testaceogilva* - vatička hlinožlutá 88: 1, 2004
- Vatičkovité houby České republiky a Slovenska XVI. *Tomentellopsis pusilla* - vatovečka drobnovýtrusá 90-91: 1, 2004

DECKEROVÁ H.:

- Makromycety PR „Černý les“ u Šilheřovic, okr. Opava 82: 7, 2002

FELLNER R.:

- Important plant areas (IPA) - botanicky významná území 84-85: 54, 2003

HAGARA L.:

- Callistosporium luteoolivaceum aj na Slovensku 82: 5, 2002

HLŮŽA B.:

- Index Mykologických listů 71-80 81: 14, 2002

HOLEC J.:

- Sborník z konference „Mykologický výzkum na Šumavě“ vyšel! 82: 24, 2002
- Ježatec různozubý (*Creolophus cirrhatus*) na Boubíně – první nález na Šumavě a nejvýše položený v Čechách 83: 8, 2002
- Prachovečník bukový - *Phleogena faginea*, hromadný výskyt v Podyjí a poznámky k jeho rozšíření v České republice 84-85: 33, 2003
- Návrh na zařazení 33 druhů evropských hub do Přílohy I Bernské konvence 89: 30, 2004
- Nové lokality vzácného druhu *Pholiota elegans* v České republice 90-91: 12, 2004
- Rukověť k poznání mykologů 90-91: 44, 2004

HOLEC J. a BERAN M.:

- Seznam druhů hub na doplnění vyhlášky o zvláště chráněných druzích organizmů 87: 4, 2004
- Seznam druhů hub na doplnění vyhlášky o zvláště chráněných druzích organizmů (dokončení) 88: 6, 2004

HOLEC S. a ZELENÝ L.:

- Další lokalita masenky lišejníkovité v Čechách 90-91: 6, 2004

JANDA D.:

- Sběr a uchovávání hlenek 88: 27, 2004

JINDŘICH O.:

- Určujeme dobře naše nejrozšířenější druhy kuřátek - *Clavulina coralloides*, *C. cinerea* a *C. rugosa*? 81: 1, 2002
- *Ramaria flavigelatinosa*, nový druh kuřátek pro Českou republiku 83: 5, 2002
- Barevné odstíny a jejich popisování v mykologii 84-85: 52, 2003
- Kuřátka jarmuzová (*Ramaria botrytis*) a kuřátka narůžovělá (*R. rubripermanens*) - snadno zaměnitelné druhy 86: 8, 2003

JINDŘICH O. a JUNEK M.:

- *Clavaria daulnoyae* Quél., nový druh naší mykoflóry 90-91: 10, 2004

KOKEŠ P.:

- Příspěvek k rozšíření fytopatogenních plísní, rzí a snětí na Slovensku. 1 ... 90-91: 24, 2004

KOTLABA F.:

- Čtvrtý příspěvek k houbám Soběslavských blat 89: 1, 2004
- Způsob psaní měsíců sběrů v publikacích a na herbářových etiketách římskými číslicemi a připomínky k psaní do Mykologických listů 89: 21, 2004

KOTLABA F. a POUZAR Z.:

- Dvě další lokality hvězdkovky Šmardovy u nás 84-85: 31, 2003
- Masenka lišejníkovitá – *Hypocreopsis lichenoides* (tvrдохouby) nalezena v Čechách 86: 4, 2003
- Nápadná časně jarní lupenatá houba penízovka jarní - *Collybia verna* 87: 1, 2004

KUBÁTOVÁ A.:

- Nové změny v taxonomii rodu *Verticillium*: revize sekce *Prostrata* 84-85: 38, 2003

LABUDA R. a MÁTÉOVÁ S.:

- Zoznam druhových mien rodu *Penicillium* a ich synonym známých do roku 2000 83: 14, 2002

NOVOTNÝ D.:

- Endofytické houby rostlin (1. část) 88: 31, 2004
- Endofytické houby rostlin (2. část) 89: 15, 2004
- Ophiostomatální houby 90-91: 27, 2004

SKÁLA E.:

- Hřib rubínový (*Rubinoboletus rubinus*) nalezen na Teplicku 84-85: 25, 2003

SKUHRAVÁ M.:

- Háčky na houbách 82: 16, 2002

TICHÝ H.:

- Jak bylo splněno usnesení mykologů přijaté před 15 lety 82: 23, 2002
- Vzácné makromycety okresu Louny 83: 10, 2002
- Příspěvek k poznání mykoflóry chráněných území. Přírodní památka „V Hlubokém“ u Peruce, okr. Louny 87: 14, 2004

- *Helvella albella* – druh, na který se zapomělo 89: 13, 2004

TOMŠOVSKÝ M.:

- Využití „obyčejného choroše“ v lékařství 88: 29, 2004

VALTER J.:

- Nálezy dvou druhů vzácnějších dřevních hub – houževnatce vonného (*Lentinus suavisissimus*) a hlívy fialové (*Panus conchatus*) – v jižních Čechách 82: 12, 2002

VLASÁK J.:

- Hledání chorošů v USA 90-91: 15, 2004

ZELENÝ R.:

- Mykoflóra Farské skály (okr. Plzeň-jih) 86: 10, 2003

OSOBNÍ

ANONYMUS:

- Zemřel profesor Meinhard Moser 82: 18, 2002

ANTONÍN V.:

- Alois Vágner – 65 let! 89: 26, 2004

HLŮZA B.:

- Ing. Jiří Lazebníček – 70 let 89: 24, 2004

HOLEC S.:

- Zemřel František Míka (1925-2000) 81: 11, 2002

KOTLABA F.:

- Odešel mykolog Zdeněk Kluzák (1926-2003) 87: 24, 2004

- 120 let od narození mykologa Rudolfa Veselého 88: 37, 2004

KOTLABA F. a POUZAR Z.:

- Na paměť dr. Jiřího Hlaváčka (1927-2002) 81: 7, 2002

LAZEBNÍČEK J.:

- K 75. výročí narození profesora Hlůzy 88: 35, 2004

SVRČEK M.:

- Fiktivní rozhovor s Albertem Pilátem (1903-1974) 90-91: 39, 2004

INFORMACE A ZPRÁVY O AKCÍCH

ANTONÍN V.:

- Sjezd České botanické společnosti 81: 13, 2002

- IX. sjezd České botanické společnosti (ČBS) 82: 19, 2002

- 22.kongres o rodu pavučinec 88: 40, 2004

- XI. kongres OPTIMY 90-91: 51, 2004

ANTONÍN V. a HOLEC J.:

- 29. konference mykologů tří zemí (Dreiländertagung) 82: 19, 2002

ANTONÍN V. a VÁGNER A.:

- Přednášky brněnské pobočky ČVSM v roce 2003 83: 26, 2002

- Cyklus přednášek brněnské pobočky ČVSM 87: 30, 2004
- Cyklus přednášek brněnské pobočky ČVSM 90-91: 47, 2004

BOROVÍČKA J.:

- Setkání mladých mykologů v Bílých Karpatech 90-91: 48, 2004

DECKEROVÁ H.:

- Mezinárodní setkání mykologů v Suchdole nad Odrou, severovýchodní Morava
..... 84-85: 43, 2003

DUŠKOVÁ L. a HAVLOVÁ M.:

- Setkání mladých mykologů 84-85: 50, 2003

HOLEC J.:

- Sedmý mezinárodní mykologický kongres v Oslu 83: 24, 2002
- Týden mykologických exkurzí v jižních Čechách 87: 29, 2004
- XVII. světový botanický kongres ve Vídni 88: 40, 2004

PIECKOVÁ E.:

- 3. československá mezioborová konference lékařské mykologie 90-91: 49, 2004

PRÁŠIL K.:

- Kurz „Mikroskopické saprofytické houby významné z hlediska člověka“ 81: 13, 2002

TŮMOVÁ M. a ŠILHÁNOVÁ M.:

- Setkání mladých mykologů na Třeboňsku 87: 28, 2004

RECENZE

ANTONÍN V. a HOLEC J.:

- Pavol Škubla: Mycoflora Slovaca 89: 29, 2004

BERAN M.:

- Papoušek T. (ed.): Velký fotoatlas hub z jižních Čech 84-85: 51, 2003

CHALUPSKÝ J.:

- P. Stamets: Halucinogenní houby světa 87: 26, 2004

JANITOR A.:

- Ján Gáper a Ivan Pišút: Mykológia 90-91: 45, 2004

REDAKCE

- Výzva redakce 82: 25, 2002
- Oprava 84-85: 57, 2003
- Oprava 88: 41, 2004

RŮZNÉ

ANONYMUS

- Aktuální novinky (webové stránky Společnosti) 81: 32, 2002
- Žádost o spolupráci 81: 32, 2002

GRACA M. a BALNER V.:

- Žádost o zaslání herbářového materiálu 84-85: 54, 2003

HOLEC J.:

- Výsledek soutěže „Herbářové položky roku 2002“ 83: 28, 2002
- Soutěž „Herbářové položky roku 2003“ 83: 29, 2002
- Evropská mykologická společnost založena! 90-91: 52, 2004

ŠVECOVÁ A.:

- Výzva! 90-91: 53, 2004

VÝBOR ČVSM:

- Bude databáze knih uložených v knihovně naší Společnosti? Výzva ke sbírce 81: 33, 2002
- Zprávy z výboru ČVSM 82: 20, 2002, 83: 26, 2002
- Poděkování členům ČVSM 84-85: 53, 2003
- Zvýšení ceny časopisu Czech Mycology 84-85: 57, 2003
- Česká vědecká společnost pro mykologii. (Jarní cyklus přednášek). 87: 30, 2004
- Česká vědecká společnost pro mykologii (jarní cyklus přednášek) 87: 31, 2004
- Zápis z porady výboru ČVSM 27.11.2003. (Zapsal J. Holec) 87: 31, 2004
- Oznámení o konání valné hromady České vědecké společnosti pro mykologii. 87: 33, 2004
- Složení nového výboru ČVSM na období 2004-2006 88: 41, 2004
- Zpráva o průběhu Valné hromady České vědecké společnosti pro mykologii dne 13.4.2004. (Zapsal Jan Holec) 89: 31, 2004
- Zápis z 1. porady nového výboru ČVSM, konané dne 13.4.2004 89: 32, 2004
- Činnost knihovny ČVSM a knihovní komise v letech 2001-2003 (A. Kubátová)
..... 90-91: 51, 2004

BAREVNÉ FOTOGRAFIE

ANTONÍN V.:

- Háčky drobné mušky druhu *Agathomyia wankowiczi* na plodnicích choroše lesklokorky ploské - *Ganoderma applanatum* 82: 4. str. obálky, 2002
- Pavučinec náramkovcový – *Cortinarius praestans* (Cord.) Gillet ... 87: 4. str. obálky, 2004

BERAN M.:

- Pavučinec Batailleův – *Cortinarius bataillei* (J. Favre ex M.M. Moser) Høil.
.....84-85: 1. str. obálky, 2003

HAGARA L.:

- Penízovka olivová – *Callistosporium luteoolicaceum* (Berk. et M.A.Curtis) Singer
..... 82: 1. str. obálky, 2002
- Vatička hlínožlutá - *Tomentella testaceogilva* Bourdot et Galzin ... 88: 4. str. obálky, 2004

HOLEC J.:

- Kržatka šikmá - *Flammulaster limulatus* (Weinm.) Watling 88: 1. str. obálky, 2004
- Šupinovka elegantní – *Pholiota elegans* Jacobsson 90-91: 4. str. obálky, 2004

JINDŘICH O.:

- Kuřátečko hřebenité dvoubarvé – *Clavulina coralloides* Corner var. *bicolor* Donk 81: 1. str. obálky, 2002
- *Clavulina rugosa* var. *alcyonaria* Corner 81: 4. str. obálky, 2002
- Kuřátka rosolovitá – *Ramaria flavigelatinosa* Marr et Stuntz 83: 1. str. obálky, 2002
- Kuřátka narůžovělá – *Ramaria rubripermanens* Marr et Stuntz 86: 4. str. obálky, 2003

JUNEK M.:

- Kyjanka *Clavaria daulnoyae* Quél. 90-91: 1. str. obálky, 2004

KOTLABA F.:

- Masenka lišejníkovitá – *Hypocreopsis lichenoides* (Tode) Seaver .. 86: 1. str. obálky, 2003
- Penízovka jarní – *Collybia verna* Ryman. 87: 1. str. obálky, 2004
- Šupinovka zlatozávojná – *Pholiota cerifera* (P. Karst.) P. Karst. 89: 1. str. obálky, 2004
- Pórnatka pomerančová – *Auriporia aurulenta* A. David, Tortić et Jelić 89: 4. str. obálky, 2004

SKÁLA E.:

- Ježatec různozubý – *Creolophus cirrhatus* (Pers.:Fr.) P. Karst. 83: 4. str. obálky, 2002
- Hřib rubínový – *Rubinoboletus rubinus* (W. G. Sm.) Pilát et Dermek 84-85: 4. str. obálky, 2003

INDEX RODOVÝCH A DRUHOVÝCH NÁZVŮ HUB

Index nominum generum atque specierum fungorum

abeanum, *Penicillium* 83: 16 - abietina, *Columnocystis* 89: 2 - abietina, *Hohenbuehelia* 84-85: 55 - abietina, *Ramaria* 86: 14 - abietinum, *Gloeophyllum* 82: 10 - abietinum, *Trichaptum* 86: 14 - abramsii, *Mycena* 82: 9, 10 - acerina, *Diplodina* 86: 24; 87: 23 - acerina, *Melasmia* 86: 12, 24 - acerinum, *Rhytisma* 86: 12, 24 - acerosum, *Lecanicillium* 84-85: 43 - acharii, *Eutypa* 82: 10, 23 - acicola, *Desmazierella* 87: 20 - acicula, *Mycena* 90-91: 11 - acicularis, *Cudoniella* 84-85: 49 - Acremonium 88: 33; 90-91: 32 - acris, *Lactarius* 88: 23 - aculeatum, *Penicillium* 83: 22 - aculeatum var. *apiculatum*, *Penicillium* 83: 23 - acutella, *Inocybe* 84-85: 55 - acutisetata, *Chaetomella* 86: 24 - adametzii, *Penicillium* 83: 14 - adametzoides, *Penicillium* 83: 14 - adiposa, *Pholiota* 82: 11; 88: 18; 89: 4 - adusta, *Bjerkandera* 86: 13, 25; 88: 16 - aeneum, *Penicillium* 83: 14 - aereus, *Boletus* 87: 8 - aeruginea, *Russula* 86: 18; 87: 17 - aeruginosa, *Stropharia* 86: 17; 87: 17; 90-91: 11 - aeruginosum, *Penicillium* 83: 20, 21 - aesculi, *Guignardia* 87: 20 - aestivalis, *Bovista* 89: 8 - aestivum, *Tuber* 84-85: 55 - aethiopicum, *Penicillium* 83: 18 - affinis, *Laccaria* 89: 9 - *Agaricus* 81: 8, 9 - agloea, *Myxomphalia* 90-91: 22 - agrestis, *Clitocybe* 89: 8 - alba, *Lepiota* 89: 9 - alba, *Torrubiella* 84-85: 43 - albella, *Helvella* 83: 13; 89: 13, 14 - albicans, *Candida* 88: 30 - albida, *Antrrodia* 90-91: 19 - albipes, *Helvella* 89: 13 - albo-atrum, *Verticillium* 84-85: 38, 39 - albobrunnea, *Antrrodia* 84-85: 55 - albocinerascens, *Penicillium* 83: 14 - albocoremium,

Penicillium 83: 22 - albocrenulata, Pholiota 84-85: 49 - alboluteus, Pycnoporellus 84-85: 56 - albviolaceus, Cortinarius 86: 16 - album, Aphanocladium 84-85: 40 - album, Penicillium 83: 19 - albus, Ptychogaster 86: 13 - albus, tenuissimus, graminis dactyloidis facie, semibus rotundis, Aspergillus 83: 19 - alcalina, Mycena 86: 17 - alicantinum, Penicillium 83: 14 - allahabadense, Penicillium 83: 22 - allii, Penicillium 83: 18 - alnetorum, Russula 84-85: 49 - alnicola, Pholiota 86: 17 - alnophila, Dermocybe 84-85: 17, 18 - alphitobus, Coremium 83: 20 - alphitoides, Microsphaera 87: 21 - alpicolum, Entoloma 84-85: 55 - Alternaria 88: 33 - alutacea, Otidea 84-85: 48, 49 - alutaceoumbrinum, Tomentellastrum 84-85: 22 - Amanita 83: 28; 88: 13, 35 - amara, Russula 87: 17 - amara, Xeromphalina 82: 3 - ambiens, Cytophora 86: 24 - ambiens, Valsa 86: 24; 87: 22 - amentacea, Ciboria 86: 12 - amethystea, Laccaria 86: 16; 87: 16 - amianthinum, Cystoderma 86: 16; 89: 9 - amorphus, Aleurodiscus 88: 21, 27 - ampla, Auriculariopsis 86: 13; 90-91: 11 - andersonii, Inonotus 86: 26 - androsaceus, Marasmius 86: 17 - androsaceus, Setulipes 89: 10 - angustata, Truncatella 86: 25 - angustispora, Diheterospora 84-85: 44 - angustispora, Rotiferophthora 84-85: 44 - annosum (etiam annosus), Heterobasidium 86: 13, 26; 87: 15; 88: 17 - anomalus, Cortinarius 87: 16 - anthracina, Dermocybe 84-85: 14 - anthracinus, Cortinarius 84-85: 1, 15 - anthracobia, Fayodia 90-91: 21 - anthracobia var. bisphaerigerella, Fayodia 90-91: 21 - anthracophila, Tephroclype 86: 17, 18 - antillanum, Lecanicillium 84-85: 43 - antillanum, Verticillium 84-85: 43 - antracophilum, Lyophyllum 89: 9 - aphanocladii, Lecanicillium 84-85: 42 - Aphanocladium 84-85: 39 - apocrypta, Kabatiella 87: 23 - applanatum, Ganoderma 82: 17, 4. str. obálky (bar. foto); 86: 26 - applicatus, Resupinatus 87: 17 - arabicum, Penicillium 83: 15 - arachnophilum, Engyodontium 84-85: 43 - aragonense, Penicillium 83: 17 - araneum, Acremonium 84-85: 42 - araneum, Aphanocladium 84-85: 42 - araneum, Cephalosporium 84-85: 43 - araneum, Engyodontium 84-85: 42 - araneum, Lecanicillium 84-85: 43 - araneum, Sporotrichum 84-85: 42 - araneum, Verticillium 84-85: 43 - archeri, Anthurus 87: 25; 88: 21 - arctica, Gamundia 90-91: 22 - arcularius, Polyporus 89: 10; 90-91: 11 - ardesiacum, Penicillium 83: 14 - arduennensis, Phaeocollybia 88: 24, 27 - arenaria, Montagnea 84-85: 55 - arenicola, Penicillium 83: 18 - areolatum, Amylostereum 89: 2 - areolatum, Scleroderma 86: 19; 89: 10 - ariae, Dermea 87: 20 - aromaticum, Penicillium 83: 21 - aromaticum f. microsporum, Penicillium 83: 20 - aromaticum-casei, Penicillium 83: 21 - arvensis, Agaricus 86: 15; 87: 16 - arvernensis, Peziza 82: 10 - asarina, Puccinia 90-91: 26 - Ascobolus 88: 33 - aspera, Lepiota 82: 10; 87: 16 - Aspergilloides 83: 14, 24 - asperosporum, Penicillium 83: 16, 18 - asperula, Tomentella 81: 4-7 - asperulus, Hypochnus 81: 4 - asturianum, Penicillium 83: 17 - atra, Acremoniella 87: 22 - atramentaria, Thelephora 84-85: 21 - atramentaria, Tomentella 83: 1, 84-85: 20-25 - atramentarius, Coprinus 86: 16 - atramentarius, Hydropus 84-85: 55 - atramentosum, Penicillium 83: 18 - atramentosus, Coprinus 87: 16 - atratum, Geastrum 84-85: 32 - atratum, Lyophyllum 89: 9 - atropurpureum, Geoglossum 84-85: 55 - atrosanguineum, Penicillium 83: 17 - atrotomentosus, Paxillus 86: 14;

89: 10 - atrovenerum, *Penicillium* 83: 16 - atrovirens, *Cortinarius* 82: 5 - atrovirens, *Penicillium* 83: 17 - atrovirens, *Tomentella* 83: 1 - atroviride, *Penicillium* 83: 21 - attenuatum, *Lecanicillium* 84-85: 42 - augustus, *Agaricus* 87: 16 - aurantiaca, *Hygrophoropsis* 86: 14; 87: 16; 89: 9 - aurantiaca var. atrotomentosa, *Hygrophoropsis* 87: 16 - aurantiaca, *Tomentellopsis* 90-91: 1 - aurantiacum, *Hydnellum* 87: 7; 88: 8 - aurantiacum, *Leccinum* 89: 3, 6 - aurantiacum, *Penicillium* 83: 22 - aurantio-albidum, *Penicillium* 83: 18 - aurantiobrunneum, *Penicillium* 83: 15 - aurantiocandidum, *Penicillium* 83: 18, 22 - aurantioflammiferum, *Penicillium* 83: 22 - aurantiogriseum, *Penicillium* 83: 18, 22 - aurantiogriseum var. poznaniense, *Penicillium* 83: 19 - aurantiomarginata, *Mycena* 86: 17 - aurantiorugosus, *Pluteus* 87: 5, 7; 88: 10 - aurantioviolaceum, *Penicillium* 83: 16 - aurantiovirens, *Penicillium* 83: 18 - aurea, *Phaeolepiota* 83: 13 - aureifolius, *Cortinarius* 84-85: 11, 18 - *Aureobasidium* 88: 33 - auricomum, *Ozonium* 82: 10 - auricula-judae, *Auricularia* 86: 12; 87: 15 - auricula-judae, *Hirneola* 86: 26; 88: 17 - auriflum, *Penicillium* 83: 16 - *Auriscalpium* 81: 32 - aurivella, *Pholiota* 89: 4 - aurulenta, *Auriporia* 89: 2, 6, 4. str. obálky (bar. foto) - australe, *Ganoderma*, 82: 10 - australicum, *Penicillium* 83: 19 - australis, *Chalara* 90-91: 33 - avellanea, *Tomentella* 88: 2, 3.

Baculatum, *Penicillium* 83: 20 - badia, *Russula* 86: 18 - badium, *Geastrum* 89: 14 - badius, *Polyporus* 82: 9; 89: 5, 6, 10 - badius, *Xerocomus* 86: 15; 87: 17; 89: 11 - baiolum, *Penicillium* 83: 16 - bakeri, *Phellinus* 90-91: 18 - balanoides, *Acremonium* 84-85: 44 - balanoides, *Cephalosporium* 84-85: 44 - balanoides, *Haptocillium* 84-85: 41, 44 - balanoides, *Tolyposcladium* 84-85: 44 - balanoides, *Verticillium* 84-85: 40, 44 - baradicum, *Penicillium* 83: 16 - barbulatum, *Clitocybe* 83: 11 - bataillei, *Cortinarius* 84-85: 1. str. obálky (bar. foto), 2. str. obálky, 4, 6 - bataillei, *Dermocybe* 84-85: 6 - battarrae, *Amanita* 86: 15; 88: 20 - beckeri, *Amanita* 83: 12 - bellulus, *Coprinus* 90-91: 11 - benzoinum, *Ischnoderma* 86: 27 - berkeleyi, *Geastrum* 84-85: 55 - bertai, *Penicillium* 83: 15 - betulae, *Ophiovalsa* 86: 23 - betulicola, *Ciboria* 90-91: 11 - betulina, *Discula* 86: 25 - betulina, *Lenzites* 82: 7 - betulinum, *Melampsorium* 88: 17 - betulinum, *Prosthemium* 86: 24 - betulinum, *Trimmatostroma* 86: 25 - betulinus, *Piptoporus* 82: 11; 86: 14; 87: 15 - bialowiezense, *Penicillium* 83: 19 - bicolor var. rubi, *Dasyscyphus* 86: 12 - bicolor, *Laxitextum* 86: 13, 19 - bicornis, *Sawadea* 87: 22 - biforme, *Penicillium* 83: 19 - biforme var. vitriolum, *Penicillium* 83: 17 - biforme, *Trichaptum* 90-91: 17 - bilaiae, *Penicillium* 83: 14 - biougeianum, *Penicillium* 83: 19 - biourgei, *Penicillium* 83: 21 - bisphaerigera var. bisphaerigera, *Fayodia* 90-91: 21 - bisphaerigera var. longicystis, *Fayodia* 90-91: 22 - *Biverticillium* 83: 14, 24 - blakesleei, *Penicillium* 83: 21 - blennius, *Lactarius* 86: 18 - bloxamii, *Entoloma* 84-85: 55; 89: 30 - bohémica, *Psilocybe* 87: 5 - *Boletus* 84-85: 26, 28; 88: 13 - botryoides, *Tomentella* 83: 1 - botryosum, *Penicillium* 83: 16 - botrytis, *Ramaria* 86: 8-10; 87: 6, 13 - boudieri, *Pluteus* 82: 11 - bovinus, *Suillus* 87: 17; 89: 10 - bovinus var. mitis, *Suillus* 87: 17 - bovista, *Disciseda* 89: 9, 12, 13 - bovista, *Scleroderma* 89: 10 - brachyurum, *Coryneum* 86: 24; 87: 21 - brasilianum,

Penicillium 83: 16 - bresadolae, Tomentella 84-85: 21 - brevicompactum, Penicillium 83: 19, 22 - brevicompactum var. magnum, Penicillium 83: 21 - breviseta, Hyphodontia 89: 3 - brevispina, Tomentella 88: 4 - brevissima, Tomentella 81:7 - brevissimum, Penicillium 83: 14 - brumalis, Clitocybe 82: 10; 86: 15 - brumalis, Polyporus 86: 14 - brunneola var. brunneola, Xeromphalina 82: 2 - brunneola var. „myriadea“, Xeromphalina 82: 2 - brunneorubrum, Penicillium 83: 20 - brunneorufa, Tomentella 83: 3 - brunneostoloniferum, Penicillium 83: 19 - brunneoviolaceum, Penicillium 83: 18 - brunneoviride, Penicillium 83: 16 - brunneum, Penicillium 83: 22 - bryophila, Rimbachia 90-91: 11 - bryophila, Tomentella 81: 4, 7; 83: 1 - bulbiger, Leucocortinarius 84-85: 49; 86: 17, 19 - bulbilosa, Pochonia 84-85: 44, 46 - bulbilosum, Verticillium 84-85: 40, 44, 46 - bulbosa, Armillaria 86: 15 - bulliardii, Marasmius 82: 10; 86: 17 - butyracea, Rhodocollybia 86: 17; 87: 17; 89: 10 - butyracea f. asema, Rhodocollybia 86: 17 - byssoides, Periconia 87: 24.

caerulea, Pritzeliiella 83: 19 - caerulescens, Penicillium 83: 18 - caeruleum, Hydnellum 87: 7; 88: 8 - caesarea, Amanita 83: 10; 84-85: 55; 90-91: 44 - caesia, Postia 86: 14 - caesia, Citromyces 83: 15 - caesiocinereum, Tomentellastrum 83: 1 - caesius, Oligoporus 86: 27; 87: 16 - caespitosa, Chamonixia 84-85: 55 - caespitosus, Mucor 83: 19 - cajanderi, Fomitopsis 90-91: 19 - calamistrata, Inocybe 88: 23, 27 - calcicola, Tomentella 83: 3 - caligatum, Tricholoma 88: 11 - calthae, Puccinia 90-91: 26 - calyptriformis (etiam calyptraeformis), Hygrocybe 84-85: 55; 87: 5; 89: 30 - Camarosporium 87: 20, 23 - camemberti, Penicillium 83: 19 - camemberti var. rogeri, Penicillium 83: 19 - camerunense, Penicillium 83: 20 - campanella, Fayodia 90-91: 21 - campanella, Xeromphalina 82: 2, 4; 86: 18 - campanelloides, Xeromphalina 82: 2 - campanulae, Coleosporium 90-91: 24 - campanulatum, Haptocillium 84-85: 45 - campanulatum, Verticillium 84-85: 45 - campestris, Agaricus 86: 15 - camphoratus, Lactarius 86: 18 - camptobactrum, Leptodontidium 86: 25 - canadense, Penicillium 83: 18 - candida, Calvatia 89: 8, 12, 13 - candidofulvum, Penicillium 83: 15 - candidum, Penicillium 83: 19 - candolleana, Psathyrella 87: 17; 89: 10 - canescens, Penicillium 83: 16 - capillaris, Mycena 82: 10 - capnoides, Hypholoma 86: 16; 87: 16 - capreolarius, Hygrophorus 84-85: 55 - capsulatum, Penicillium 83: 14 - capula, Calyptella 90-91: 11 - carbonaria, Geopyxis 86: 12 - carcharias, Cystoderma 86: 16 - caricis, Eudarluka 87: 20 - carinii, Lepiota 84-85: 49 - carminoviolaceum, Penicillium 83: 15 - carneolutea, Schizopora 90-91: 17 - carneolutescens, Penicillium 83: 18 - carneopallidus, Marasmiellus 83: 11; 84-85: 55 - carneum, Penicillium 83: 22 - carnosum, Ganoderma 86: 13 - carpatica, Hymenochaete 82: 8, 10; 88: 22, 27 - carpinea, Sphaerognomonia 87: 22 - carpineti, Dermocybe 84-85: 6 - carpophila, Xylaria 82: 10; 86: 12 - casei, Penicillium 83: 21 - casei var. compactum, Penicillium 83: 21 - caseicola, Penicillium 83: 19 - caseifulvum, Penicillium 83: 22 - castanea, Cryptodiaporthe 86: 22 - castanea, Phomopsis 86: 25 - castellae, Penicillium 83: 18 - castellonense, Penicillium 83: 17 - catenulata, Diheterospora 84-85: 43 - catenulatum, Verticillium 84-85: 43 - caudicinalis, Xeromphalina 82: 4, 19 - caudicinalis var.

cauticinalis, Xeromphalina 82: 3 - cauticinalis var. subfellea, Xeromphalina 82: 2 - cavipes, Boletinus 87: 17 - cavipes f. aureus, Boletinus 87: 17 - centunculus, Simocybe 84-85: 49 - cephalosporum, Verticillium 84-85: 44, 46 - Ceratocystiopsis 90-91: 29, 30 - Ceratocystis 90-91: 27, 31-34, 39 - ceratosperma, Valsa 87: 22 - cerifera, Pholiota 89: 1. str. obálky (bar. foto), 2. str. obálky, 4 - cervinus, Pluteus 86: 17, 28; 87: 17; 89: 10; 90-91: 44 - cessans, Russula 89: 10 - Chaetosphaeria 86: 22 - chailletii, Amylostereum 89: 1, 2 - Chalara 90-91: 30-32, 34 - Chalaropsis 90-91: 32 - Chalciaporus 84-85: 26, 28 - chalybaeus, Hypochnus 84-85: 21 - chalybeum, Penicillium 83: 17 - charlesii, Penicillium 83: 17 - charlesii var. rapidum, Penicillium 83: 18 - Cheilymenia 90-91: 44 - chermesinum, Penicillium 83: 15 - chlamydosporia, Cordyceps 84-85: 43 - chlamydosporia, Diheterospora 84-85: 43 - chlamydosporia, Pochonia 84-85: 41 - chlamydosporia var. catenulata, Pochonia 84-85: 43 - chlamydosporia var. chlamydosporia, Pochonia 84-85: 43, 46 - chlamydosporium, Verticillium 84-85: 40, 43 - chlamydosporium var. catenulatum, Verticillium 84-85: 43 - chlamydosporium var. chlamydosporium, Verticillium 84-85: 46 - chloroides, Russula 86: 18 - chloroleucon, Penicillium 83: 16 - chlorophaeum, Penicillium 83: 20 - chlorophana, Hygrocybe 86: 16 - Chloroscypha 88: 33 - christinae, Phaeocollybia 87: 6, 12 - chrysenferon, Boletus (Xerocomus) 86: 11, 15; 87: 15, 17; 89: 11 - chrysitis, Penicillium 83: 23 - chryso-genum, Penicillium 83: 20 - chrysogenum var. brevisterigma, Penicillium 83: 20 - chryso-genum var. dipodomyis, Penicillium 83: 22 - chrysolita, Dermocybe 84-85: 7 - chrysolitus, Cortinarius 84-85: 5, 7 - chrysoloma, Phellinus 90-91: 19 - chrysophyllum, Gerronema 87: 6, 11 - chryosperma, Apiocrea 86: 11; 87: 15 - chryosperma, Cytospora 86: 24; 87: 22 - chrzasczii, Penicillium 83: 17 - cibarius, Cantharellus 86: 13; 88: 6 - ciegléri, Penicillium 83: 18 - ciliatus, Polyporus 90-91: 11 - ciliatus f. lepidus, Polyporus 86: 14 - cinerascens, Penicillium 83: 16 - cinerascens, Tomentella 81: 1, 4, 6; 88: 4 - cinerea, Clavulina 81: 1-3; 86:13 - cinerea var. sublilascens, Clavulina 81: 2 - cinerea, Peniophora 82: 18; 89: 10 - cinereoatrum, Penicillium 83: 15 - cinereoumbrina, Tomentella 81: 4 - cingulata, Glomerella 86: 23 - cingulatum, Tricholoma 90-91: 11 - cinnabarina, Nectria 86: 12, 23; 87: 21 - cinnabarinus, Cortinarius 84-85: 1 - cinnabarinus, Pycnoporus 86: 14; 87: 15; 88: 18 - cinnamomea, Dermocybe 84-85: 8, 9; 86: 16 - cinnamomea, Pezicula 86: 24; 87: 21 - cinnamomeobadia, Dermocybe 84-85: 14, 17 - cinnamomeobadius, Cortinarius 84-85: 14, 16, 17 - cinnamomeofulva, Dermocybe 84-85: 9 - cinnamomeolutea, Dermocybe 84-85: 9, 10 - cinnamomeolutea var. porphyreovelata, Dermocybe 84-85: 10 - cinnamomeoluteus, Cortinarius 84-85: 5, 8, 9 - cinnamomeus, Cortinarius 84-85: 3, 8, 10 - cinnamomeus var. lutescens, Cortinarius 84-85: 9 - circaeae, Puccinia 90-91: 26 - cirrhata, Collybia 89:8 - cirrhatus, Creolophus 83: 8-10, 4. str. obálky (bar. foto) - cistophilus, Lactarius 83: 13 - citreonigrum, Penicillium 83: 14 - citreoroseum, Penicillium 83: 20 - citreosulfuratum, Penicillium 83: 15 - citreovirens, Penicillium 83: 16 - citreoviride, Penicillium 83: 15 - citreoviride var. aeneum, Penicillium 83: 15 - citrina, Amanita 87: 16 - citrina, Bisporella

90-91: 11 - citrinum, *Penicillium* 83: 16 - citrinum, *Scleroderma* 86: 19; 87: 18; 89: 10 - *Cladonia* 89: 7 - *Cladosporium* 88: 33 - *claroflava*, *Russula* 90-91: 44 - *Clavaria* 81: 2 - *clavatus*, *Gomphus* 84-85: 55; 87: 6, 11; 89: 30; 90-91: 44 - *Clavicornia* 81: 32 - *claviforme*, *Coremium* 83: 21 - *claviforme*, *Penicillium* 83: 21 - *clavigerum*, *Penicillium* 83: 1 - *clavipes*, *Clitocybe* 82: 10; 86: 15; 89: 8 - *Clavulina* 81: 1, 3 - *clavus*, *Cudoniella* 86: 12, 19 - *cluniae*, *Penicillium* 83: 17 - *clypeatum*, *Entoloma* 86: 16 - *clypeolaria*, *Lepiota* 86: 16 - *coalescens*, *Penicillium* 83: 22 - *coerulea*, *Tomentella* 83: 1, 4 - *coeruleoviride*, *Penicillium* 83: 16 - *coerulescens*, *Ceratocystis* 90-91: 33 - *cognata*, *Melanoleuca* 86: 17 - *cohaerens*, *Hypoxylon* 82: 10 - *coliforme*, *Myriostoma* 84-85: 55; 89: 30 - *Collybia* 87: 2 - *colossus*, *Tricholoma* 84-85: 55; 89: 30 - *Colpoma* 88: 33 - *comatus*, *Coprinus* 86: 16; 87: 16 - *comedens*, *Vuilleminia* 86: 14; 89: 11 - *commune*, *Penicillium* 83: 19 - *commune*, *Schizophyllum* 86: 14; 88: 18; 89: 10 - *communis*, *Xerocomus* 89: 11-13 - *compactus*, *Leucopaxillus* 84-85: 55; 89: 30 - *concolorugulosum*, *Penicillium* 83: 23 - *concentricum*, *Penicillium* 83: 19 - *concinus*, *Cortinarius* 84-85: 11 - *conditaneum*, *Penicillium* 83: 18 - *conferturnum*, *Penicillium* 83: 19 - *confluens*, *Gymnopus* 86: 16; 87: 16 - *confragosa*, *Daedaleopsis* 86: 13; 87: 15; 88: 16; 89: 9 - *confragosa*, *Torrubiella* 84-85: 42 - *conchatus*, *Panus* 82: 12, 15, 16; 84-85: 57 - *conchifer*, *Trametes* 90-91: 18 - *conica*, *Hygrocybe* 86: 16 - *coniothyrium*, *Leptosphaeria* 87: 20 - *Conocybe* 87: 27 - *conservandi*, *Penicillium* 83: 21 - *conspersum*, *Botryobasidium* 89: 3 - *conspersum*, *Haplotrichum* 89: 3, 6 - *constrictum*, *Trichomella* 84-85: 49 - *contiguus*, *Phellinus* 90-91: 18 - *controversus*, *Lactarius* 84-85: 49; 90-91: 11 - *cookei*, *Collybia* 90-91: 11 - *Coprinus* 81: 8; 88: 33; 90-91: 48 - *coprobium*, *Penicillium* 83: 19 - *coprophilum*, *Coremium* 83: 19 - *coprophilum*, *Penicillium* 83: 19 - *coralligenum*, *Penicillium* 83: 16 - *coralloides*, *Clavulina* 81: 1-3 - *coralloides* var. *bicolor*, *Clavulina* 81: 1. str. obálky (bar. foto), 2. str. obálky, 2 - *coralloides* var. *coralloides*, *Clavulina* 81: 2 - *coralloides* var. *cristata*, *Clavulina* 81: 2 - *coralloides* var. *incarnata*, *Clavulina* 81: 1 - *coralloides* var. *subcinerea*, *Clavulina* 81: 2 - *coralloides* var. *subrugosa*, *Clavulina* 81: 2 - *cordubense*, *Penicillium* 83: 18 - *Cordyceps* 84-85: 41, 43; 90-91: 44 - *corium*, *Mycenarium* 83: 13 - *cornea*, *Calocera* 86: 12 - *cornucopioides*, *Craterellus* 86: 13 - *cornui*, *Xeromphalina* 82: 3 - *cornutum*, *Gymnosporangium* 90-91: 25 - *Cornuvesia* 90-91: 28, 30 - *coronaria*, *Sarcosphaera* 83: 13; 84-85: 55; 87: 7, 88: 10; 89: 30 - *coronata*, *Valsa* 87: 22 - *coronatum*, *Geastrum* 84-85: 32; 87: 5, 10; 90-91: 49 - *coronilla*, *Stropharia* 87: 17 - *corrugata*, *Hymenochaete* 86: 5 - *corticola*, *Oxyporus* 89: 4 - *corticola*, *Pezicula* 84-85: 49 - *Cortinarius* 81: 8, 18; 84-85: 1, 20, 52 - *corylophiloides*, *Penicillium* 83: 17 - *corylophilum*, *Penicillium* 83: 16 - *corymbiferum*, *Penicillium* 83: 18, 20 - *Coryneum* 86: 23 - *crassipes*, *Morchella* 83: 11 - *crateriforme*, *Penicillium* 83: 22 - *craterium*, *Urnula* 87: 7; 88: 12 - *cremogriseum*, *Penicillium* 83: 16 - *Creolophus* 81: 32 - *crinalis*, *Tomentella* 81: 4 - *crinita*, *Scutellinia* 84-85: 49 - *crispa*, *Helvella* 84-85: 49 - *crispa*, *Sparassis* 86: 28; 87: 16 - *cristata*, *Clavulina* 81: 1; 86: 13; 87: 15 - *cristata*, *Lepiota* 86: 16; 87: 16; 89: 9 - *crocea*, *Dermocybe*

84-85: 9; 89: 9 - crocea var. porphyreovelata, Dermocybe 84-85: 10 - croceifolius, Cortinarius 84-85: 13 - croceocona, Dermocybe 84-85: 9 - croceoconus, Cortinarius 84-85: 5, 9 - croceus, Cortinarius 84-85: 7, 10 - croceus subsp. (var.) croceus, Cortinarius 84-85: 5, 9, 10 - croceus var. porphyreovelatus, Cortinarius 84-85: 5, 10 - croceus, Hapalopilus (Aurantio-porus) 84-85: 55; 89: 30 - crocicola, Penicillium 83: 16 - crocipodium, Leccinum 87: 8; 88: 15 - crocophyllus, Crepidotus 84-85: 55 - crucibuliforme, Crucibulum 87: 17 - crustacea, Tomentella 88: 1, 2 - crustorum, Penicillium 83: 19 - crustorum var. spinulosporum, Penicillium 83: 20 - crustuliniforme, Hebeloma 87: 16 - Cryptocline 88: 33 - Cryptosporiopsis 88: 33 - cucumerina, Plectosphaerella 84-85: 40 - cucumis, Macrocystidia 86: 17 - culmicola, Hohenbuehelia 84-85: 55 - cuprophilum, Penicillium 83: 17 - curreyi, Marasmius 89: 10 - curtipes var. uredinicola, Cephalosporium 84-85: 44 - cuticularis, Inonotus 86: 27 - cyaneofulvum, Penicillium 83: 20 - cyaneum, Penicillium 83: 15 - cyaneus, Citromyces 83: 15 - cyanoxantha, Russula 86: 12, 18; 87: 17; 89: 10 - cyathiformis, Pseudoclitocybe 87: 17 - cyclaminis, Phialophora 87: 24 - cyclopium, Penicillium 83: 18, 22 - cyclopium var. (f.) album, Penicillium 83: 19 - cyclopium var. aurantiovirens, Penicillium 83: 18, 19 - cyclopium var. echinulatum, Penicillium 83: 20 - cylichnium, Ascocoryne 82: 10 - Cytospora 87: 22.

dahliae, Verticillium 84-85: 38 - daleae, Penicillium 83: 17 - damascenum, Penicillium 83: 17 - daulnoyae, Clavaria 90-91: 1. str. obálky (bar. foto), 2. str. obálky, 9, 10, 12 - decumbens, Penicillium 83: 15 - decumbens var. atrovirens, Penicillium 83: 17 - delibutus, Cortinarius 87: 16 - delicata, Limacella 90-91: 49 - delicata var. vinorubescens, Limacella 84-85: 49 - deliciosus, Lactarius 89: 9 - dendriticum, Penicillium 83: 22 - Dentipellis 83: 8, 32 - Dermocybe 82: 6; 84-85: 1, 2, 6, 17-20; 87: 29 - destruens, Pholiota 88: 18 - deterrimus, Lactarius 86: 18; 87: 16 - deusta, Ustulina 86: 12 - deustum, Hypoxylon 86: 23; 87: 20 - dianthorum, Microbotryum 90-91: 25 - diatreta, Clitocybe 89: 8 - dichroum, Entoloma 84-85: 49 - dichrous, Gloeoporus 90-91: 17 - didymum, Conostroma 87: 19 - dierckxii, Penicillium 83: 15 - digitata, Monilia 83: 19 - digitatoides, Penicillium 83: 19 - digitatum var. latum, Penicillium 83: 21 - digitatum, Penicillium 83: 19 - dimorphosporum, Penicillium 83: 15 - dimorphum, Aphanocladium 84-85: 42 - dimorphum, Lecanicillium 84-85: 42 - diosma, Mycena 87: 7; 88: 10 - dipodomycicola, Penicillium 83: 22 - dipodomys, Penicillium 83: 22 - disciformis, Diatrype 86: 12, 22 - discolor, Penicillium 83: 22 - discorosea, Omphalina 84-85: 55 - Discosia 86: 24; 87: 23 - disseminatus, Coprinus 82: 10 - ditopa, Ditopella 87: 20 - divergens, Penicillium 83: 20 - diversum, Penicillium 83: 22 - diversum var. aereum, Penicillium 83: 23 - domesticus, Coprinus 82: 10; 89: 8 - donkii, Penicillium 83: 15 - dothidea, Bothryosphaeria 86: 22 - dryadeus, Inonotus 88: 17 - dryinus, Pleurotus 84-85: 49; 86: 28 - dryinus, Polyporus 86: 14 - dryophilus, Gymnopus 82: 10; 86: 16; 89: 9 - dryophilus, Inonotus 84-85: 49 - dubia, Coryne 86: 11 - duclauxii, Penicillium 83: 22 - duem-

meri, Caldesiella 83: 1 - duemmeri, Tomentella 83: 1-5 - dulcamara, Inocybe 89: 9 - duninii, Penicillium 83: 20 - dupainii, Boletus 84-85: 55 - dysthaloides, Entoloma 89: 9.

eben-bitariarum, Penicillium 83: 17 - eberhardtii, Penicillium 83: 22 - eburneus, Hygrophorus 86: 16 - echinata, Psalliotia 81: 8 - echinocephala, Amanita 83: 12; 87: 7; 88: 13 - echinospora, Tomentellopsis 90-91: 5 - echinospora var. aurantiaca, Tomentellopsis 90-91: 1 - echinospora var. microspora, Tomentellopsis 90-91: 1 - echinosporum, Penicillium 83: 16, 23 - echinulatum, Penicillium 83: 17, 20, 22 - echinulonalgiovense, Penicillium 83: 17 - ectypa, Armillaria 84-85: 55 - edulis, Boletus 86: 14; 87: 17 - elaeodes, Callistosporium 82: 5 - Elaphomyces 88: 22 - elegans, Penicillium 83: 17 - elegans, Pholiota 90-91: 12-15, 49, 4. str. obálky (bar. foto) - elegans, Pollaccia 87: 22; 86: 24 - elegans, Trametes 90-91: 19 - ellipsospora, Perenniporia 90-91: 17 - ellisii, Coprinus 89: 8 - elongata, Cucurbitaria 87: 20 - elongatum, Penicillium 83: 20, 23 - emetica, Russula 86: 18 - Engyodontium 84-85: 39 - Entoloma 84-85: 56 - ephebeus, Pluteus 82: 11 - Epicoccum 88: 33 - epidendrum, Lycogala 86: 11 - Epichloë 88: 33 - epilobii, Pucciniastrum 90-91: 27 - epiphyllum, Marasmius 87: 17; 89: 4 - epiphytum, Verticillium 84-85: 41, 44 - epipterygia, Mycena 86: 17; 89: 10 - epistroma, Dendrodochium 86: 23; 87: 21 - epixyla, Peziza 84-85: 49 - epsomiens, Cortinarius 83: 11 - epsomiensis, Cortinarius 84-85: 55 - epsteinii, Penicillium 83: 19 - equestre, Tricholoma 89: 11-13 - erinaceum, Lycoperdon 89: 9, 12, 13 - erinaceus, Hericium 84-85: 55; 87: 6; 88: 8; 89: 30 - erinaceus, Phaeomarasmius 82: 11 - erubescens, Inocybe 88:36 - erythromellis, Penicillium 83: 22 - erythropoda, Russula 89: 10 - erythropus, Boletus 86: 14; 87: 17 - esculentus, Strobilurus 86: 17 - es-suveidense, Penicillium 83: 18 - estinogenum, Penicillium 83: 17 - euchroum, Entoloma 84-85: 49 - euphrasiae, Coleosporium 90-91: 24 - Eutypa 82: 8 - evansii, Lecanicillium 84-85: 43 - everhartii, Phellinus 90-91: 18 - excelsa, Amanita 87: 16 - excipuliformis, Calvatia 86: 19 - excoriata, Macrolepiota 89: 9 - excoriata var. squarrosa, Macrolepiota 89: 9 - exiguus, Pluteus 82: 11 - expansum, Penicillium 83: 20 - expansum var. crustorum, Penicillium 83: 19.

fagaceareum, Ceratocystis 90-91: 33 - fagetorum, Ramaria 83: 7 - fagi, Penicillium 83: 18 - faginea, Ascotremella 84-85: 49; 88: 21, 27 - faginea, Libertella 87: 23 - faginea, Mollisia 82: 10 - faginea, Phleogenia 84-85: 33-37 - fagineus, Hymenoscyphus 86: 23 - falcata, Ceratocystiopsis 90-91: 30 - farinosum, Penicillium 83: 19 - fasciculare, Hypholoma 86: 16; 87: 16; 89: 9 - fascicularis, Encoelia 84-85: 49 - fasciculata, Oospora 83: 21 - fastigiata, Phialophora 86: 25; 87: 24 - favacea, Diatrypella 82: 10; 86: 22, 23; 87: 20, 21 - favrei, Callistosporium 82: 5 - favrei, Lyophyllum 84-85: 56 - Fayodia 90-91: 20, 21, 24 - fechtneri, Boletus 83: 11; 90-91: 53 - felina, Lepiota 84-85: 49 - fellea, Russula 86: 18 - fellea, Xeromphalina 82: 3 - felleus, Tylopilus 86: 15; 87: 17 - fellutanum, Penicillium 83: 17 - fellutanum var. nigrocastaneum, Penicillium 83: 17 - fennelliae, Penicillium 83: 20 - ferreus, Phellinus 90-91: 18 - ferrugineo-fuscus, Phellinus 83: 9 - ferruginascens, Cantharellus 84-85: 49 - ferruginosa, Tubifera 86: 11 - ferruginosus, Phellinus 90-91: 18 - fervida,

Dermocybe 84-85: 15 - fervida var. macrosporus, Dermocybe 84-85: 15 - fervidoidea, Cortinarius 84-85: 13, 14 - fervidus, Cortinarius 84-85: 4, 13 - fibrosa, Tomentellina 81: 4 - fibula, Rickenella 86: 17; 89: 10 - filum, Sphaerellopsis 87: 20 - fimbriata, Ceratocystis 90-91: 33 - fimbriata f. platani, Ceratocystis 90-91: 33 - fimicola, Ceratocystis 90-91: 31 - fistulosa, Macrotyphula 90-91: 11 - flaccida, Lepista 89: 9 - flaccida, Tomentella 84-85: 21 - flagellum, Hericium 87: 8; 88:14 - flava, Spathularia 87: 7 - flavescens, Diplomitoporus 84-85: 29; 90-91: 49 - flavescens, Mycena 89: 10 - flavida, Spathularia 88: 11 - flavidomarginatum, Penicillium 83: 20 - flavidorsum, Penicillium 83: 15 - flavidostipitatum, Penicillium 83: 17 - flavigelatinosa, Ramaria 83: 1. str. obálky (bar. foto), 2. str. obálky, 5-8 - flavigenum, Penicillium 83: 22 - flavipora, Schizopora 90-91: 17 - flavocinereum, Penicillium 83: 16 - flavoglaucum, Penicillium 83: 19, 21 - flavovirens, Eutypa 82: 8, 10 - flavus, Talaromyces 87: 22 - flexuosum, Penicillium 83: 20 - floriforme, Geastrum 89: 14 - floriformis, Trichia 82: 9 - fluitans, Penicillium 83: 15 - foetens, Russula 86: 18 - foetidum, Lycoperdon 86: 19 - foliacea, Tremella 86: 12, 28 - fomentarius, Fomes 86: 13, 26; 87: 15; 90-91: 18 - Fomitopsis 90-91: 18 - formosanum, Penicillium 83: 20 - Foveostroma 87: 20 - fractipes, Spongipellis 87: 8 - fragiforme, Hypoxylon 86: 12; 87: 15; 88: 34 - fragilis, Clavaria 84-85: 49; 87: 15 - fragilis, Oligoporus 90-91: 18 - fragilis, Postia 86: 14 - fragilis, Russula 86: 18; 90-91: 11 - fragilis, Tomentella 88: 4 - fragrans, Clitocybe 86: 15 - fraxini, Phyllactinia 87: 21 - fraxinophila, Perenniporia 90-91: 17 - fraxinophila, Xeromphalina 82: 3 - freii, Penicillium 83: 22 - frequentans, Penicillium 83: 15 - friabilis, Amanita 84-85: 55; 89: 30; 90-91: 11 - friesii, Cantharellus 87: 6, 88: 6, 22, 27 - friesii, Valsa 87: 22 - frondosa, Grifola 84-85: 49 - fructigenus, Hymenoscyphus 82: 10; 86: 12 - frustulatus, Xylobolus 82: 10 - frustulosum, Stereum 82: 10 - fuckelii, Coniothyrium 87: 20 - fulgens, Pycnoporellus 87: 6, 13 - fuligineo-alba, Bankera 87: 5, 9 - fuligineoviolaceus, Sarcodon 84-85: 56 - fuliginosus, Lactarius 86: 18 - fulva, Amanita 89: 8 - fulvum, Tricholoma 86: 18 - fumidiceps, Tyromyces 90-91: 18 - fumosa, Bjerkandera 86: 13 - fumosum, Lyophyllum 87: 16 - funerea, Pestalotiopsis 87: 23 - fungicola, Verticillium 84-85: 38 - funiculosum, Penicillium 83: 22 - Furcatum 83: 14, 24 - Fusarium 87: 21 - fusca, Tapesia 82: 10 - fuscocinereum, Tomentella 84-85: 22 - fuscifibrillosus, Agaricus 84-85: 49 - fuscoglaucum, Penicillium 83: 19 - fuscopurpureus, Gymnopus 82: 10 - fuscroseus, Boletus 87: 15 - fuscum, Hypoxylon 82: 10; 86: 12 - fuscus, Hypochnus 82: 18 - fusisporum, Lecanicillium 84-85: 43 - fusisporum, Verticillium 84-85: 43.

Gabarnaudia 90-91: 31 - gaditanum, Penicillium 83: 22 - galactinus, Tyromyces 90-91: 18 - galericulata, Mycena 86: 17; 87: 17; 89: 10; 90-91: 44 - gallicum, Penicillium 83: 15 - galopus, Mycena 82: 10; 86: 17; 87: 17; 90-91: 44 - galzinii, Tomentella 86: 1-4 - gambosa, Calocybe 86: 15 - Gamundia 90-91: 20, 24 - gardneri, Lysurus 87: 25 - gausapatum, Stereum 86: 14 - Geastrum 87: 10; 89: 14 - gelatinosum, Pseudohydnum 86: 12 - gelatinosus, Creopus 82: 8, 10 - gemmata, Amanita 88: 36; 89: 8 - Geniculosporium 88: 33 -

geophylla, *Inocybe* 86: 16 - *georginae*, *Leucoagaricus* 87: 16 - *geotropa*, *Clitocybe* 84-85: 49 - *gerundense*, *Penicillium* 83: 15 - *gibba*, *Clitocybe* 86: 15; 87: 16 - *gibbosa*, *Tomentella* 81:4 - *gibbosa*, *Trametes* 90-91: 18, 19 - *giganteum*, *Penicillium* 83: 17 - *giganteus*, *Meripilus* 88: 17 - *gigas*, *Clitocybe* 87: 16 - *gigas*, *Neogyromitra* 86: 12, 19 - *gigaspora*, *Tomentella* 84-85: 21 - *gilmanii*, *Penicillium* 83: 15 - *gilvus*, *Phellinus* 90-91: 17 - *glaber*, *Citromyces* 83: 15 - *glabrum*, *Penicillium* 83: 15 - *glandicola*, *Coremium* 83: 20 - *glandicola*, *Penicillium* 83: 20 - *glandicola* var. *confertum*, *Penicillium* 83: 19 - *glandicola* var. *glaucovenetum*, *Penicillium* 83: 19 - *glandicola* var. *mononematosum*, *Penicillium* 83: 21 - *glauca*, *Floccaria* 83: 20 - *glauco-lanosum*, *Penicillium* 83: 15 - *glaucopus*, *Cortinarius* 90-91: 49 - *glaucoresum*, *Penicillium* 83: 17 - *glaucum*, *Coremium* 83: 20 - *glaucum* var. *coremium*, *Penicillium* 83: 20 - *Gliocladium* 84-85: 39; 88: 32 - *globispora*, *Rotiferophthora* 84-85: 41 - *globosum*, *Sarcosoma* 83: 12; 84-85: 55; 89: 30 - *glocklingiae*, *Haptocillium* 84-85: 44 - *gloeosporioides*, *Colletotrichum* 86: 23 - *glomeratus*, *Inonotus* 90-91: 19 - *Glomerella* 84-85: 39 - *glutinosus*, *Gomphidius* 86: 14 - *glyciosmus*, *Lactarius* 86: 18; 90-91: 11 - *godlewskii*, *Penicillium* 83: 17 - *Gondwanomyces* 90-91: 30, 31 - *gonioides*, *Acrostalagmus* 84-85: 44 - *gonioides*, *Pochonia* 84-85: 44 - *gonioides*, *Verticillium* 84-85: 44 - *gonophyllus*, *Coprinus* 89: 9 - *gorgonzolae*, *Penicillium* 83: 21 - *gorlenkoanum*, *Penicillium* 83: 16 - *gossypina*, *Antrodia* 90-91: 19 - *granatense*, *Penicillium* 83: 17 - *grancanariae*, *Penicillium* 83: 16 - *grangei*, *Lepiota* 84-85: 49 - *granulatum*, *Penicillium* 83: 20 - *granulatum* var. *globosum*, *Penicillium* 83: 20 - *granulatum* var. *mononematosum*, *Penicillium* 83: 21 - *granulatus*, *Elaphomyces* 86: 12 - *granulatus*, *Suillus* 89: 10 - *granulosum*, *Cystoderma* 89: 9 - *Graphilbum* 90-91: 31 - *Graphiocladiella* 90-91: 31 - *Graphium* 90-91: 31-34 - *grevillei*, *Suillus* 86: 15; 87: 17 - *grisea*, *Boletopsis* 84-85: 55; 87: 6; 88: 6; 89: 30 - *grisea*, *Chaetopsis* 87: 23 - *grisea*, *Cryp-tosporiopsis* 87: 21 - *griseo-azureum*, *Penicillium* 83: 18 - *griseobrunneum*, *Penicillium* 83: 19 - *griseocinnamomea*, *Tomentella* 81:4 - *griseofulvum*, *Penicillium* 83: 20, 22 - *griseolum*, *Penicillium* 83: 15 - *griseopurpureum*, *Penicillium* 83: 17 - *griseoro-seum*, *Penicillium* 83: 20 - *griseum*, *Penicillium* 83: 15 - *griseus*, *Citromyces* 83: 15 - *grossula*, *Omphalina* 88: 24, 27 - *gummosa*, *Pholiota* 90-91: 13 - *guttata*, *Limacella* 86: 17, 19; 89: 9, 12, 13 - *guttulosum*, *Penicillium* 83: 16 - *Gymnopilus* 87: 27 - *Gymnopus* 87: 2.

hadriani, *Phallus* 89: 10, 12 - *haematospermum*, *Melanophyllum* 84-85: 49 - *hagemii*, *Penicillium* 83: 19 - *hahniana*, *Lachnellula* 86: 12 - *Haptocillium* 84-85: 39, 41, 47 - *hariolorum*, *Collybia* 86: 15 - *harmonense*, *Penicillium* 83: 20 - *hartigii*, *Phellinus* 90-91: 19 - *harzianum*, *Trichoderma* 81: 13 - *Hebeloma* 81: 11 - *helodes*, *Russula* 84-85: 55 - *helvellae*, *Ceratocystis* 90-91: 31 - *helvelloides*, *Tremiscus* 83: 13 - *helvola*, *Clavulinopsis* 87: 15 - *helvus*, *Lactarius* 86: 18; 87: 16 - *hemipterigenum*, *Verticillium* 84-85: 42 - *hemirubella*, *Ramaria* 86: 9 - *hemisphaerica*, *Humaria* 86: 12 - *henningsii*, *Pholiota* 84-85: 55 - *hepatica*, *Fistulina* 86: 26; 88: 17 - *hercynicus*, *Cortinarius* 82: 19 - *Hericium* 81: 8, 32 - *herquei*, *Penicillium* 83: 17 - *heteromorpha*, *Antrodia* 90-91: 19 - *heteromorphum*, *Penicillium* 83: 15

- hiemalis, Tubaria 86: 18 - highlandensis, Pholiota 89: 10; 90-91: 12 - hiratsukanum, Melampsorium 90-91: 25 - hirneola, Rhodocybe 89: 10, 12, 13 - hirsuta, Trametes 86: 14; 87: 16; 89: 11; 90-91: 18 - hirsutum, Penicillium 83: 20, 22 - hirsutum var. albocoremium, Penicillium 83: 22 - hirsutum var. allii, Penicillium 83: 18 - hirsutum var. hordei, Penicillium 83: 20 - hirsutum var. venetum, Penicillium 83: 22 - hirsutum, Stereum 82: 9; 86: 14; 87: 15 - hirsutum, Trichoglossum 84-85: 55; 87: 6, 14; 90-91: 53 - hispalense, Penicillium 83: 20 - hispanicum, Penicillium 83: 15 - hispidus, Inonotus 88: 17 - hollii, Trichaptum 89: 11 - holoschista, Massaria 87: 21 - holoxantha, Dermocybe 84-85: 18 - hordei, Penicillium 83: 20 - howeanum, Hypoxylon 82: 8, 10 - humanum, Stilbum 83: 19 - humicola, Pochonia 84-85: 43 - humuli, Penicillium 83: 16 - hungaricum, Geastrum 83: 11; 84-85: 55 - huronensis var. huronensis, Cortinarius 84-85: 5, 11 - huronensis var. olivacea (reecte olivaceus), Cortinarius 84-85: 7, 8 - Hyalodendron 90-91: 32 - Hyalopesotum 90-91: 31 - Hyalorhino-cladiella 90-91: 28, 29, 32, 34 - hydroides, Scopuloides 89: 5, 6 - Hydropus 88: 14 - Hygrocybe 84-85: 56 - hygrocyboides, Gamundia 90-91: 23 - hygrometricus, Astraeus 89: 8 - Hypocrea 86: 4; 87: 29 - Hypocreopsis 86: 4 - Hypogymnia 90-91: 7 - hypothejus, Hygrophorus 87: 16 - Hypoxylon 88: 33 - hypoxylon, Xylaria 86: 12; 87: 15 - hystrix, Cryptodiaporthes 86: 22.

igniarius, Phellinus 86: 13; 88: 18; 90-91: 18 - igniarius var. trivialis, Phellinus 90-91: 8 - ignicolor, Lepiota 83: 12 - ilerdanum, Penicillium 83: 23 - imbricatum, Tricholoma 89: 11 - imperiale, Catathelasma 87: 5, 9 - implicatum, Penicillium 83: 15 - implicatum var. aureomarginatum, Penicillium 83: 16 - impudicus, Phallus 86: 19; 87: 18 - impulsa, Diaporthes 87: 20 - inamoenum, Tricholoma 86: 18 - incanum, Entoloma 83: 13 - incilis, Clitocybe 86: 15; 89: 8 - incurvum, Verticillium 84-85: 41, 44 - indicum, Penicillium 83: 15 - inflatum, Penicillium 83: 17 - Inocybe 84-85: 52; 87: 27 - inodermeum, Tricholoma 84-85: 55 - integrella, Delicatula 89: 2, 6 - internascens, Penicillium 83: 15 - inulae, Coleosporium 90-91: 24 - inventa, Nectria 84-85: 39 - inversa, Clitocybe 87: 16 - inversa, Lepista 86: 16 - involutus, Paxillus 82: 10, 11; 86: 15; 87: 17; 89: 10 - ionochlorus, Cortinarius 84-85: 55 - irina, Lepista 84-85: 49 - isariiforme, Penicillium 83: 22 - islandicum, Penicillium 83: 22 - italicum, Penicillium 83: 21 - italicum var. album, Penicillium 83: 21 - italicum var. avellaneum, Penicillium 83: 21.

jaapii, Tomentella 83: 1 - janczewskii, Penicillium 83: 17 - janthinellum, Penicillium 83: 17 - janthocitrinum, Penicillium 83: 16 - janthogenum, Penicillium 83: 20 - japonicum, Penicillium 83: 21 - javanicum, Eupenicillium 87: 20 - jennyae, Phaeocollybia 88: 24, 27 - jensenii, Penicillium 83: 17 - johannioli, Penicillium 83: 19 - josserandii, Dermoloma 83: 11; 84-85: 55 - jugoslavicum, Penicillium 83: 15 - juncicola, Tomentella 84-85: 22, 23, 25 - junipericola, Xeromphalina 82: 1 - jurana, Inocybe 87: 7; 88: 9.

kabunicum, Penicillium 83: 17 - kalkhoffii, Rhizosphaera 86: 25 - kap-laboratorium, Penicillium 83: 20 - kentuckiensis, Tomentella 88: 3 - kerguelenensis, Scutellinia 82: 10 -

Klasterksya 90-91: 28 - Knoxdaviesia 90-91: 31 - kojigenum, Penicillium 83: 17 - korosum, Penicillium 83: 23 - kurssanovii, Penicillium 83: 15.

laccata, Laccaria 86: 16; 87: 16; 89: 9 - lacera, Inocybe 86: 16; 90-91: 11 - lacera var. lacera, Inocybe 89: 9 - lacrymabunda, Lacrymaria 87: 16 - Lactarius 83: 28; 87: 29 - lacteus, Irpex 90-91: 19 - lacus-sarmientei, Penicillium 83: 15 - laeve, Crucibulum 86: 19 - laeve, Cyphellostereum 82: 19 - laevigatus, Phellinus 90-91: 19 - lamellicola, Cephalosporium 84-85: 43 - lamellicola, Simplicillium 84-85: 43, 46 - lamellicola, Verticillium 84-85: 43, 46 - lanata, Enchnoa 86: 22 - lanciformis, Pseudovalsa 86: 24; 87: 21 - lanoso-coeruleum, Penicillium 83: 19 - lanosogrisellum, Penicillium 83: 19; 83: 19 - lanosoniveum, Cephalosporium 84-85: 43 - lanosoniveum, Simplicillium 84-85: 41, 43 - lanosoviride, Penicillium 83: 19 - lanosum, Penicillium 83: 17 - lapatayae, Penicillium 83: 15 - lapponica, Amylocystis 83: 9; 84-85: 55; 89: 30 - laricis-populina, Melampsora 87: 20; 88: 17 - Lasiobolus 88: 33 - latemarginatus, Oxyporus 84-85: 49 - lateritia, Tomentella 83: 1 - lateritius, Hypomyces 90-91: 11 - lebiseyi, Cryptodiaporthe 86: 22 - Lecanicillium 84-85: 39, 41, 42, 47 - lecanii, Cephalosporium 84-85: 42 - lecanii, Lecanicillium 84-85: 41, 42 - lecanii, Verticillium 84-85: 38, 40, 41-43, 46 - lemonii, Penicillium 83: 17 - lenta, Pholiota 86: 17; 90-91: 12 - Lentinellus 81: 32 - leptideus, Lentinus 89: 9 - Lepiota 81: 8 - lepidoides, Leucopaxillus 83: 12; 84-85: 55; 87: 6, 12 - Leptographium 90-91: 28, 29, 31, 33, 34 - Leptonia 84-85: 56 - leptostyla, Gnomonia 87: 20 - leucomalleus, Oligoporus 90-91: 18 - leucophylla, Fayodia 82: 8, 10 - leucophylla, Gamundia 90-91: 23 - leucopus, Coremium 83: 20 - leucopus, Penicillium 83: 20 - leucothites, Leucoagaricus 87: 16 - leucotrichus, Agaricus 84-85: 49 - lignatilis, Pleurocybella 86: 27 - lignorum, Penicillium 83: 22 - lignyota, Cryptosphaeria 86: 22; 87: 19 - lignyotus, Lactarius 86: 18; 88: 20 - lichenoides, Acrospermum 86: 7 - lichenoides, Hypocreopsis 86: 1. str. obálky (bar. foto), 2. str. obálky, 4-8; 89: 3; 90-91: 6-9 - lilacinoechinulatum, Penicillium 83: 14 - limbatum, Geastrum 84-85: 32 - limulatus, Flammulaster 88: 1. str. obálky (bar. foto), 2. str. obálky, 7; 87: 6 - lipsiense, Ganoderma 86: 13; 87: 15 - litschaueri, Tomentella 88: 3 - lividum Lycoperdon 89: 9 - lividum, Penicillium 83: 15 - lividus, Gyrodon 87: 6, 15; 88: 7 - loliense, Penicillium 83: 22 - Ionatii, Gamundia 90-91: 22 - longisporum, Cephalosporium 84-85: 42 - longisporum, Lecanicillium 84-85: 41, 42 - Lophodermium 88: 33 - lubrica, Leotia 86: 12 - lubrica, Pholiota 90-91: 12, 13 - lucidum, Ganoderma 86: 26 - lucorum, Hygrophorus 86: 16; 87: 16 - lugubris, Phaeocollybia 88: 24, 27 - lunariae, Hyaloperonospora 90-91: 24 - lundellii, Phellinus 90-91: 19 - luridus, Boletus 86: 14 - luscina, Lepista 90-91: 49 - lutea, Armillaria 89: 8 - lutea, Ramaria 83: 6 - lutea, Russula 86: 18 - luteoalba, Junghuhnia 90-91: 18 - luteoalbum (luteo-album), Verticillium 84-85: 38-40 - luteo-aurantium, Penicillium 83: 15 - luteoolivaceum, Callistosporium 82: 1. str. obálky (bar. foto), 2. str. obálky, 5, 6 - luteotacta, Russula 84-85: 49 - luteus, Leucocoprinus 81: 9 - luteus, Suillus 86: 15; 89: 11 - luzulae-maximae, Puccinia 90-91: 26 - lycoperdoides, Asterophora 82: 19 - lycoperdon, Enteridium 86: 11.

maclennaniae, Penicillium 83: 17 - Macrolepiota 81: 11 - maculata, Rhodocollybia 86: 17; 87: 17 - maculata, Russula 89: 10 - madriti, Penicillium 83: 17 - magnusiana, Nectria 86: 23; 87: 21 - mairei, Amanita 89: 8 - mairei, Tomentella 88: 2, 3 - majus, Callistosporium 82: 5 - majusculum, Penicillium 83: 19 - malacaense, Penicillium 83: 15 - mali, Penicillium 83: 21 - malicoria, Dermocybe 84-85: 13 - malicorius, Cortinarius 84-85: 3, 13 - maltum, Penicillium 83: 20 - manginii, Penicillium 83: 17 - mappa, Amanita 86: 15 - marasmioides, Collybia 86: 15 - marcescibilis, Psathyrella 87: 17 - marginata, Biscogniauxia 87: 19 - marginata, Galerina 86: 16 - marginatum, Lycoperdon 89: 9, 12, 13 - marginella, Clitocybe 89:8 - mariaecrucis, Penicillium 83: 17 - marneffeii, Penicillium 83: 22 - Marssonina 87: 20 - martensii, Penicillium 83: 19 - martensii var. moldavicum, Penicillium 83: 20 - marthae, Myxomphalia 90-91: 22 - massariana, Leucocytospora 87: 20 - massarianum, Leucostoma 87: 20 - matris-maeae, Penicillium 83: 17 - maura, Myxomphalia 90-91: 22 - maura f. alba, Myxomphalia 90-91: 22 - maura f. maura, Myxomphalia 90-91: 22 - maydis, Ustilago 90-91: 27 - meandriformis, Choioomyces 86: 12 - mediocre, Penicillium 83: 16 - mediolanense, Penicillium 83: 21 - medulla-panis, Perenniporia 84-85: 49 - megasporum, Penicillium 83: 17 - melampyri, Coleosporium 90-91: 24 - Melanconium 86: 23 - melanocephalum, Geastrum 83: 13 - melanoconidium, Penicillium 83: 22 - melanochlorum, Penicillium 83: 21 - melanopus, Polyporus 89: 10 - melanoxeros, Cantharellus 84-85: 55 - Melasmia 87: 21 - meleagrinum, Penicillium 83: 20 - meleagrinum var. viridiflavus, Penicillium 83: 17 - melinii, Penicillium 83: 17 - melinii, Phialophora 86: 25; 87: 24 - melizeus, Hygrophorus 89: 9 - mellea, Armillaria 86: 25; 87: 16; 88: 26 - Meripilus 90-91: 44 - mesenterica, Tremella 86: 13; 90-91: 11 - mespili, Diplocarpon 87: 20 - mespili, Entomosporium 87: 20 - metachroa, Clitocybe 86: 15 - mexicana, Psilocybe 87: 27- micaceus, Coprinus 86: 16; 87: 16; 88: 16; 89: 9 - microbactrospora, Pochonia 84-85: 44 - Microhilum 84-85: 39 microsperrum, Asteroma 87: 23 - miczynskii, Penicillium 83: 17 - michaelis, Penicillium 83: 18 - militaris, Cordyceps 84-85: 38, 40, 42; 88: 22, 27 - miniata, Hygrocybe 87: 16 - minioluteum, Penicillium 83: 22 - minus, Ophiostoma 90-91: 34 - minutalis, Tubaria 82: 9 - minutispora, Rotiferophthora 84-85: 40, 44 - minutissima, Xeromphalina 82: 1 - mirabile, Penicillium 83: 22 - mirabilis, Acrospeira 86: 24; 87: 22 - mitissimus, Lactarius 86: 18 - mixta, Pholiota 90-91: 12 - modonia, Melanconis 86: 23 - molare, Cerocorticium 86: 13 - moldavicum, Penicillium 83: 17 - mollis, Crepidotus 82: 10 - Mollisia 88: 33; 90-91: 44 - mongoliae, Penicillium 83: 21 - mononematosum, Penicillium 83: 21 - monstrosum, Penicillium 83: 21, 22 - montana, Psilocybe 89: 10 - montanense, Penicillium 83: 15 - moravica, Gloeosporidina 87: 23 - moravicus, Boletus 84-85: 55 - Morchella 81: 8 - moriformis, Bertia 82: 10 - mougeotii, Eccilia 81: 9 - mucida, Holwaya 84-85: 49 - mucidula, Pseudotomentella 81: 4 - mucosum, Penicillium 83: 16 - mucronella, Hygrocybe 87: 6, 11 - multifida, Pterula 82: 19 - multiforme, Hypoxylon 82: 10; 86: 12; 89: 3 - multipedata, Psathyrella 84-85: 48, 49; 90-91: 11 - multizonata, Podoscypha 84-85: 56 - murcianum, Penicillium 83: 16 - muricatus,

Flammulaster 84-85: 49 - murinus, Pluteus 82: 11 - musae, Penicillium 83: 20 - muscaria, Amanita 86: 15; 87: 16; 88: 36; 89: 8 - muscarium, Cephalosporium 84-85: 42 - muscarium, Lecanicillium 84-85: 41, 42 - mustelina, Russula 83: 28; 88: 20; 89: 10 - mutabilis, Kuehneromyces 86: 16; 88: 17 - mutans, Hapalopilus 90-91: 19 - Mycena 84-85: 52 - myosotis, Hypholoma 87: 8; 88: 14 - myosura, Baeospora 86: 15; 89: 8 - Myxomphalia 90-91: 20, 21, 24.

nalgiovense, Penicillium 83: 21 - nanum, Geastrum 89: 14 - nanum var. coniferarum, Geastrum 89: 14 - nanus f. griseopus, Pluteus 84-85: 49 - narymica, Perenniporia 90-91: 19 - nauseosa, Russula 89: 10 - nauseosum, Tricholoma 87: 7; 88: 11 - nebularis, Clitocybe 87: 16 - nebularis f. robusta, Clitocybe 87: 16 - nebularis, Lepista 86: 16 - necator, Lactarius 86: 18 - nemecii, Sparassis 87: 8; 88: 15 - nemorensis, Cortinarius 84-85: 49 - neobourdotii, Tomentella 83: 1, 4; 84-85: 20 - neoechinulatum, Penicillium 83: 22 - nidulans, Hapalopilus 89: 9 - nidulans, Phyllostopsis 82: 9, 11 - nidus-pici, Inonotus 86: 27; 90-91: 51 - nigra, Pseudotomentella 81: 4 - nigrescens, Verticillium 84-85: 38 - nigricans, Penicillium 83: 17 - nigricans var. sulphureum, Penicillium 83: 17 - nigricans, Russula 86: 18; 87: 17 - nigrofloccosus, Pluteus 87: 17 - nigrolimitatus, Phellinus 87: 7, 13; 88: 10, 14 - niklewskii, Penicillium 83: 14 - nitidum, Entoloma 88: 22, 27 - nivalis, Marasmius 87: 2 - nivea, Cytospora 86: 23; 87: 20 - nivea, Skeletocutis 90-91: 17 - nivea, Trechispora 89: 5, 6 - niveum, Leucostoma 86: 23; 87: 20 - niveum, Tulostoma 84-85: 56 - nobilis, Russula 86: 18 - Nodulisporium 88: 33 - nodulosum, Cephalosporium 84-85: 42 - nodulosum, Lecanicillium 84-85: 42 - nodulum, Penicillium 83: 15 - nordicum, Penicillium 83: 21 - norvegicus, Cortinarius 84-85: 17 - notatum, Penicillium 83: 20 - nothofagi, Mycoacia 90-91: 49 - novae-caledoniae, Penicillium 83: 18 - novae-caledoniae var. album, Penicillium 83: 18 - novae-zeelandiae, Penicillium 83: 17 - novo-ulmi, Ophiostoma 90-91: 33 - nubilum, Verticillium 84-85: 38 - nuda, Lepista 86: 17; 87: 16.

obclavatum, Acremonium 84-85: 43 - obclavatum, Simplicillium 84-85: 43 - obducens, Oxyporus 84-85: 49 - oblatum, Penicillium 83: 22 - obliquus, Inonotus 86: 27 - oblonga, Phomopsis 87: 24 - obovatum, Verticillium 84-85: 44 - obscura, Rhodocybe 84-85: 55 - obscuratus, Lactarius 84-85: 49 - obscurum, Penicillium 83: 16 - ochracea, Trametes 86: 14, 28 - ochraceoflavum (etiam ochraceo-flavum), Stereum 82: 9; 86: 14 - ochraceum, Penicillium 83: 19, 21 - ochraceum var. macrosporium, Penicillium 83: 19 - ochraceum, Steccherinum 86: 14 - ochrochloron, Penicillium 83: 17 - ochroleuca, Russula 86: 18; 87: 17; 89: 10; 90-91: 44 - odora, Clitocybe 86: 15; 87: 16 - odora, Skeletocutis 84-85: 55; 89: 30 - odoratum, Gloeophyllum 86: 13 - odoratum, Penicillium 83: 15 - odoratus, Haploporus 84-85: 55 - oedipus, Phaeogalera 82: 19 - officinalis, Laricifomes 84-85: 56 - olearius, Omphalotus 83: 28 - oledskii, Penicillium 83: 15 - oleracea, Antrodia 90-91: 19 - olivacea, Microsphaeropsis 87: 23 - olivacea, Russula 86: 18; 87: 17 - olivaceoalbus, Hygrophorus 88: 20 - olivaceofusca, Dermocybe 84-85: 6 - olivaceofuscus, Cortinarius 84-85: 5, 6 -

olivaceum, *Penicillium* 83: 20 - olivaceum var. *italicum*, *Penicillium* 83: 20 - olivaceum var. *norvegicum*, *Penicillium* 83: 20 - olivicolor, *Penicillium* 83: 21 - olivinoviride, *Penicillium* 83: 21 - olla, *Cyathus* 86: 19 - *olsonii*, *Penicillium* 83: 21, 22 - *ominosus*, *Cortinarius* 84-85: 18 - *omissus*, *Cortinarius* 84-85: 18 - *omphalodes*, *Pyronema* 89: 10 - *onobense*, *Penicillium* 83: 17 - *ononidis*, *Flammulina* 83: 12; 84-85: 55; 87: 5, 10 - *onotica*, *Otidea* 86: 12 - *onychoides*, *Antrodiella* (*Antrodia*) 89: 2, 6 - *ophioglossoides*, *Cordyceps* 88: 22, 27 - *Ophio-stoma* 90-91: 27-32, 34, 35, 39 - *oreades*, *Marasmius* 86: 17; 89: 10 - *oreophilum*, *Steccherinum* 90-91: 51 - *orichalceus*, *Cortinarius* 87: 6; 88: 7 - *orirubens*, *Tricholoma* 87: 8; 88: 15; 89: 11-13 - *ostoyae*, *Armillaria* 86: 15 - *ostreatus*, *Pleurotus* 86: 14, 28 - *ovina*, *Lasiosphaeria* 82: 9, 10 - *ovoidea*, *Amanita* 82: 20; 84-85: 55 - *oxalicum*, *Penicillium* 83: 17.

Pachnodium 90 - *pachydon*, *Spongipellis* 90-91: 18 - *paczoskii*, *Penicillium* 83: 16 - *paecilomyceforme*, *Penicillium* 83: 19 - 91: 31 - *palitans*, *Penicillium* 83: 21 - *palitans* var. *echinoconidium*, *Penicillium* 83: 20 - *pallidipes*, *Dermocybe* 84-85: 18 - *pallidospathulata*, *Calocera* 84-85: 49 - *palmae*, *Penicillium* 83: 22 - *palmatus*, *Rhodotus* 84-85: 55; 90-91: 44 - *palmense*, *Penicillium* 83: 15 - *paludosa*, *Bovista* 84-85: 55; 89: 30 - *palustris*, *Dermocybe* 84-85: 7, 8 - *palustris* var. *huroniensis*, *Dermocybe* 84-85: 11 - *palustris* var. *palustris*, *Cortinarius* 84-85: 7 - *palustris* var. *sphagneti*, *Cortinarius* 84-85: 12 - *palustris*, *Hydrocybe* 84-85: 7 - *Panaeolus* 87: 27 - *panamense*, *Penicillium* 83: 22 - *paneum*, *Penicillium* 83: 22 - *pantherina*, *Amanita* 86: 15; 87: 16; 88: 36; 89: 8 - *panuoides*, *Tapinella* 86: 15; 87: 17 - *paradoxa*, *Ceratocystis* 90-91: 33 - *paradoxa*, *Schizopora* 90-91: 17 - *paraherquei*, *Penicillium* 83: 17 - *parallelosporium*, *Penicillium* 83: 16 - *parasitica*, *Asterophora* 82: 19 - *pardalotum*, *Tricholoma* 87: 7; 88: 11 - *parietina*, *Xanthoria* 90-91: 7 - *patens*, *Penicillium* 83: 15 - *patris-mei*, *Penicillium* 83: 19 - *patulum*, *Penicillium* 83: 20 - *paxilli*, *Penicillium* 83: 17 - *pedemontanum*, *Penicillium* 83: 17 - *pelletieri*, *Phylloporus* 84-85: 55; 89: 12, 13, 30 - *pellitus*, *Pluteus* 84-85: 49 - *penetrans*, *Gymnopilus* 89: 9 - *penicillioides*, *Graphium* 86: 22; 87: 23; 90-91: 32 - *Penicillium* 83: 14, 22, 24 - *perdicina*, *Peziza* 84-85: 49 - *perennis*, *Coltricia* 89: 8 - *perlata*, *Discina* 86: 12, 19 - *perlatum*, *Lycoperdon* 86: 19; 87: 17; 89: 9 - *persicina*, *Russula* 89: 10 - *persoonii*, *Leucostoma* 87: 21 - *pes-caprae*, *Albatrellus* 87: 5, 8 - *Pesotum* 86: 23; 87: 21; 90-91: 28, 29, 31-33 - *pessundatum*, *Tricholoma* 89: 11 - *petasitis*, *Coleosporium* 90-91: 25 - *Pezicula* 88: 33 - *pfefferianum*, *Citromyces* 83: 15 - *pfefferianum*, *Penicillium* 83: 15 - *phacorrhiza*, *Typhula* 90-91: 11 - *Phaeocollybia* 87: 12 - *phaeo-janthinellum*, *Penicillium* 83: 17 - *phaeostroma*, *Chaetosphaerella* 82: 8, 10 - *phalloides* var. *alba*, *Amanita* 87: 16 - *phalloides*, *Amanita* 87: 16; 88: 36; 89: 8 - *phalloides*, *Battarraea* 90-91: 45 - *Phellinus* 86: 3 - *Phialocephala* 88: 33; 90-91: 31 - *Phialographium* 90-91: 31 - *Phialophora* 88: 32, 33 - *phialosporum*, *Penicillium* 83: 23 - *Phlegmacium* 84-85: 48; 88: 7, 13 - *Phleogenia* 84-85: 34 - *phoenicea*, *Dermocybe* 84-85: 14 - *phoeniceus*, *Cortinarius* 84-85: 3, 14 - *pholideus*, *Cortinarius* 86: 16 - *Phoma* 88: 33 - *Phomopsis* 87: 20; 88: 33 - *phyllophila*, *Clitocybe* 86: 15; 87: 16 - *Phyllosticta* 88: 33 - *piceae*, *Ophio-stoma* 90-91: 34 - *piceum*,

Penicillium 83: 23 - picta, Mycena 88: 23, 27 - pilatii, Tomentella 84-85: 22, 23, 25 - piliferum, Ophiostoma 90-91: 34 - pilosa, Tomentella 86: 1 - piluliformis, Psathyrella 86: 17 - pinastris, Cytospora 87: 22 - pini, Phellinus 86: 13 - pinicola, Fomitopsis 86: 13, 26; 87: 15 - pinophilum, Penicillium 83: 23 - piperatus, Chalciporus 86: 14; 87: 17 - piscarium, Penicillium 83: 18 - pithyophila, Helvella 84-85: 55 - pithyophila, Sclerophoma 87: 22 - pittii, Penicillium 83: 23 - pityophila, Sclerophoma 86: 24 - placenta, Oligoporus 90-91: 19 - placidum, Entoloma 84-85: 49 - plana, Exidia 86: 12 - platani, Discula 87: 19 - pleopodium, Entoloma 84-85: 49 - plicatilis, Coprinus 82: 10 - plumbea, Bovista 86: 19; 89: 8 - plumiferum, Penicillium 83: 20 - poarum, Puccinia 90-91: 26 - Pochonia 84-85: 39, 41, 47 - Podospora 88: 33 - polaris, Cortinarius 84-85: 17 - polonicum, Penicillium 83: 19, 22 - polycystis, Myxocyclus 86: 25; 87: 23 - polymorpha, Xylaria 86: 24; 87: 15 - polyporicola, Ophiostoma 90-91: 35 - polyspora, Sydowia 86: 24; 87: 22 - pomaceus, Phellinus 88: 18 - popinalis, Rhodocybe 89: 10 - populea, Cryptodiaporthe 86: 22; 87: 19 - populeum, Discosporium 86: 22; 87: 19, 21 - populi, Ceratocystis 90-91: 33 - populi, Penicillium 83: 18 - populina, Venturia 86: 24; 87: 22 - populinum, Tricholoma 90-91: 11 - populinus, Oxyporus 84-85: 49 - pominsis, Lactarius 86: 18 - porphyrhizon, Agaricus 84-85: 49 - porphyria, Amanita 86: 15 - porraceum, Penicillium 83: 19 - porrigens, Pleurocybella 88: 20 - portentosum, Tricholoma 86: 18; 89: 11 - porulosa, Tomentella 84-85: 21 - potentillae, Phragmidium 90-91: 26 - pouzarii, Geastrum 84-85: 54; 90-91: 45 - pouzarii, Phellinus 84-85: 55 - praecox, Agrocybe 86: 15; 89: 8 - praecox, Mycena 82: 9 - praestans, Cortinarius 87: 8, 4. str. obálky (bar. foto); 88: 13 - pratense, Vascellum 86: 19 - pratensis, Camarophyllus 86: 15 - primulinum, Penicillium 83: 23 - procera, Macrolepiota 86: 17; 87: 16; 89: 9 - procerum, Leptographium 90-91: 34 - proetae, Ceratocystiopsis 90-91: 30 - propinquum, Camarosporium 87: 23 - proteolyticum, Penicillium 83: 23 - protracta, Microstoma 87: 7; 88: 9 - proxima, Laccaria 90-91: 11 - pruinatus, Xerocomus 86: 15; 87: 17 - pruinosa, Polydesmia 82: 10 - prunulus, Clitopilus 86: 15; 89: 8 - psalliotae, Lecanicillium 84-85: 42, 46 - psalliotae, Verticillium 84-85: 38, 40-42, 44, 46 - Psathyrella 84-85: 48; 90-91: 47 - pseudocasei, Penicillium 83: 19 - pseudoclausilis, Fayodia 90-91: 23 - pseudoclausilis, Gamundia 90-91: 23 - pseudohelveola, Lepiota 84-85: 49 - pseudohemipterigenum, Verticillium 84-85: 42, 44 - pseudoscabrum, Leccinum 86: 14 - pseudostromaticum, Penicillium 83: 23 - Psilocybe 81: 8; 87: 27 - psittacina, Hygrocybe 86: 16 - psittacinum, Penicillium 83: 21 - ptychogaster, Oligoporus 86: 13 - puberulum, Penicillium 83: 19 - pubescens, Lactarius 86: 18; 90-91: 11 - pubescentipes, Omphalia 82: 2 - puellaris, Macrolepiota 86: 17, 19; 89: 3; 89: 9 - puellaris, Russula 86: 18; 89: 10 - pulchella, Torrendia 84-85: 56 - pulmonarius, Pleurotus 86: 14 - pulvillorum, Penicillium 83: 18 - pulviscula, Aposphaeria 86: 24 - pulvis-pyrius, Melanomma 87: 21 - pumila, Galerina 89: 9 - punctatus, Phellinus 86: 13; 90-91: 7 - punicea, Hygrocybe 87: 5, 7; 88: 8 - punicea, Tomentella 83: 1 - puniceus, Cortinarius 84-85: 18 - pupula, Splanchnonema 86: 24 - pura, Mycena 86: 17; 87: 17; 89: 10 - purpurascens var.

largusoides, Cortinarius 84-85: 49 - purpurascens, Citromyces 83: 15 - purpurascens, Hygrophorus 84-85: 55, 56 - purpurascens, Penicillium 83: 15 - purpurea, Ceriporia 84-85: 49 - purpureus, Cortinarius 84-85: 3, 14 - purpurogenum, Penicillium 83: 23 - purpurogenum var. rubrisclerotium, Penicillium 83: 23 - purtonii, Nectria 87: 21 - pusilla, Bovista 86: 19; 89: 8 - pusilla, Tomentellopsis 90-91: 1-5 - pustulatus, Hygrophorus 86: 16; 87: 16; 88: 20 - puteana, Coniophora 86: 13 - putidum, Lyophyllum 83: 12 - pyriforme, Lycoperdon 86: 19, 27; 87: 17 - pyriforme, Stegonsporium 86: 25 - pyxidata, Clavicornia 82: 8 - pyxidatus, Artomyces 82: 8, 10.

queletii, Boletus 83: 13 - queletii, Russula 86: 18; 87: 17 - quercetorum, Penicillium 83: 16 - querci, Ophiostoma 86: 23; 87: 21 - quercina, Apiognomonina 87: 19 - quercina, Chalara 90-91: 33 - quercina, Cryptosporiopsis 87: 21 - quercina, Daedalea 86: 13, 26; 87: 15 - quercina, Diatrypella 86: 12, 22; 87: 20 - quercina, Peniophora 89: 10 - quercinum, Colpoma 86: 12; 87: 19 - quercinum, Gloeosporium 87: 19 - quietus, Lactarius 86: 18; 87: 16.

raciborskii, Penicillium 83: 18 - rademicii, Penicillium 83: 23 - radians, Coprinus 89: 9 - radiatolobatum, Penicillium 83: 16 - radiatus, Inonotus 86: 13 - radicans, Boletus 83: 13 - radicata, Xerula 86: 18; 89: 11 - radicola, Ceratocystis 90-91: 33 - radiosa, Tomentella 81: 4 - radula, Hypoderma 86: 13 - radula, Schizopora 90-91: 17 - radulatum, Penicillium 83: 17 - raistrickii, Penicillium 83: 18 - Ramaria 83: 6; 87: 13 - rameale, Stereum 82: 9; 84-85: 49 - ramealis, Marasmiellus 86: 17; 87: 17 - ramosissima, Tomentella 81: 1, 4, 7; 88: 4 - ramusculum, Penicillium 83: 16 - rancida, Tephrocycbe 84-85: 49 - rancidum, Lyophyllum 84-85: 49; 89: 9 - raperi, Penicillium 83: 18 - ravenellii, Mutinus 87: 25 - regalis, Amanita 88: 36 - regius, Boletus 83: 10; 84-85: 49 - repandum, Hydnum 86: 13; 87: 15 - repraesentaneus, Lactarius 87: 7; 88: 9 - resedanum, Penicillium 83: 15 - resinae, Penicillium 83: 16 - resticulolum, Penicillium 83: 20 - restrictum, Penicillium 83: 15 - reticulatus, Boletus 86: 14 - retirugum, Lepto-glossum 88: 23, 27 - rexianum, Verticillium 84-85: 38 - Rhabdocline 88: 33 - rhabdosporum, Haptocillium 84-85: 45 - rhacodes, Inocybe 84-85: 55 - rhacodes, Macrolepiota 82: 10; 86: 17; 87: 17; 89: 9 - rhamni, Phellinus 87: 6, 13 - rhododendri, Hypocreopsis 86: 4, 5 - rhodophaea, Tomentella 88: 3 - rhodopurpureus, Boletus 87: 5, 9 - rhodoxanthus, Boletus 87: 5, 9 - rhodoxanthus, Phylloporus 89: 10 - ribicola, Cronartium 88: 16 - riccioides, Hypocreopsis 86: 4 - riccioidia (etiam riccioidea) Sphaeria 86: 7 - rigida, Russula 87: 17 - rimulosus, Pluteus 84-85: 49 - rivolii, Penicillium 83: 17 - robergei, Monostichella 87: 22 - robustus, Phellinus 82: 11; 86: 27; 88: 18; 90-91: 18 - rogeri, Penicillium 83: 19 - rolfsii, Penicillium 83: 18 - roqueforti, Penicillium 83: 21, 22 - roqueforti var. carneum, Penicillium 83: 22 - roqueforti var. punctatum, Penicillium 83: 21 - roqueforti var. viride, Penicillium 83: 21 - roqueforti var. weidemannii, Penicillium 83: 21 - rosea, Mycena 86: 17; 87: 17 - roseocitreum, Penicillium 83: 20 - roseomaculatum, Penicillium 83: 16 - roseopurpureum, Penicillium 83: 15 - roseoviride, Penicillium 83: 16 - roseus, Gomphi-

dus 87: 17 - Rotiferophthora 84-85: 39, 41, 47 - rubefaciens, Penicillium 83: 18 - rubella, Leptospora 82: 10 - rubens, Penicillium 83: 20 - rubescens, Amanita 86: 15; 87: 16 - rubescens, Cytospora 87: 21 - rubescens, Pochonia 84-85: 44 - rubi, Pyrenopeziza 86: 12 - rubicundum, Penicillium 83: 22 - rubiginosa, Hymenochaete 82: 10; 86: 13 - rubiginosa, Tomentella 83: 1 - Rubinoboletus 84-85: 26, 28 - rubinus, Rubinoboletus 84-85: 25-28, 4. str. obálky (bar. foto) - rubripermanens, Ramaria 86: 8-10, 4. str. obálky (bar. foto) - rubrum, Penicillium 83: 23 - rufescens, Geastrum 87: 17 - rufescens, Leccinum 86: 14 - rufofusca, Ciboria 86: 22 - rufomarginata, Peniophora 89: 4, 6 - rufum, Leccinum 86: 14 - rufus, Lactarius 86: 18; 89: 9; 90-91: 44 - ruginosus, Lactarius 88: 23, 27 - rugosa var. alcyonaria, Clavulina 81: 2, 4. str. obálky (bar. foto) - rugosa var. macrospora, Clavulina 81: 2 - rugosa var. rugosa, Clavulina 81: 2 - rugosa, Clavulina 81: 1-3; 86:13 - rugosum, Stereum 86: 14 - rugulosiceps, Mycena 82: 10 - rugulosum, Penicillium 83: 23 - rugulosum var. atricolum, Penicillium 83: 23 - rutilans, Hapalopilus 86: 13 - rutilans, Tricholomopsis 86: 18; 87: 17; 89: 11 - rutilus, Chroogomphus 86: 14 - ruttneri, Tomentella 81: 4.

sabulosum, Penicillium 83: 23 - saccatum, Geastrum 84-85: 31-33 - saccula, Eladia 83: 18 - sacculum, Penicillium 83: 18 - saccharina, Exidia 86: 12 - saccharoides, Hebeloma 90-91: 11 - saeva, Lepista 86: 17 - sajarovii, Penicillium 83: 18 - salicinum, Rhytisma 87: 21 - salicinus, Pluteus 87: 27 - saliciperda, Pollacia 86: 24 - saliciperda, Venturia 86: 24 - saligna, Dermocybe 84-85: 8 - salmonicolor, Hapalopilus 90-91: 18 - sambuci, Lyomyces 89: 3 - samsonii, Penicillium 83: 22 - sanguiflum, Penicillium 83: 15 - sanguifluus, Cytomyces 83: 15 - sanguinea, Dermocybe 84-85: 15 - sanguinea, Russula 89: 10 - sanguineum, Penicillium 83: 23 - sanguineus, Cortinarius 84-85: 16, 18 - sanguineus var. sanguineus, Cortinarius 84-85: 4, 15, 16 - sanguineus var. vitiosus, Cortinarius 84-85: 4, 16 - sanguineus, Pycnoporus 90-91: 19 - sanguinolenta, Mycena 86: 17 - sanguinolentum, Stereum 86: 14 - sanguinolentus, Physisporinus 82: 11; 90-91: 17 - sanguisorbae, Phragmidium 88: 18 - saponaceum, Tricholoma 86: 18; 89: 11 - sarcoides, Ascocoryne (Coryne) 86: 11; 87: 19 - sartoryi, Penicillium 83: 16 - satanas, Boletus 83: 13; 87: 6, 9; 88: 6, 36 - scabrosum, Penicillium 83: 18 - scabrum, Leccinum 86: 14; 87: 17 - schenkii, Sporothrix 90-91: 35 - schmidelii, Geastrum 89: 9 - schmidtii, Penicillium 83: 19 - schmorazeri, Tomentella 84-85: 22, 23, 25 - schneegii, Penicillium 83: 20 - schweinitzii, Phaeolus 86: 13 - sclerotiorum, Penicillium 83: 16 - sclerotigenum, Penicillium 83: 21 - scorodionius, Marasmius 86: 17; 89: 10 - scorteum, Penicillium 83: 23 - semibulbosus, Pluteus 89: 10 - semilanceata, Psilocybe 86: 17 - semiorbicularis, Agrocybe 86: 15; 89: 8 - semisanguinea, Dermocybe 84-85: 16; 86: 16; 89: 9 - semisanguineus, Cortinarius 84-85: 4, 16, 18 - semisupina, Antrodia 89: 2 - semotus, Agaricus 82: 10 - senecionis, Coleosporium 90-91: 25 - separabilis, Tomentella 84-85: 21 - seperina, Russula 84-85: 54 - sepium, Gloeophyllum 86: 13, 26; 87: 15; 88: 17 - septica, Fuligo 86: 11 - serialis, Antrodia 82: 10; 84-85: 29; 86: 13; 90-91: 19 - serifluus, Lactarius 86: 18 - serotinus, Panellus 89: 4, 6 - setosus, Marasmius

90-91: 11 - severskii, *Penicillium* 83: 18 - shennangjianum, *Penicillium* 83: 18 - siamense, *Penicillium* 83: 23 - sibiricus, *Suillus* 84-85: 55; 89: 30 - siemaskkii, *Penicillium* 83: 17 - sienophylla, *Conocybe* 82: 10 - silvae-nigrae, *Mycena* 84-85: 49; 88: 24, 27 - silvaticum, *Coremium* 83: 21 - silvaticum, *Penicillium* 83: 21 - silvicola, *Agaricus* 86: 15; 87: 16 - *Simplicillium* 84-85: 39, 41, 47 - simplicior, *Biscogniauxia* 84-85: 55 - simplicissimum, *Penicillium* 83: 18 - sinapizans, *Hebeloma* 84-85: 48 - sinense, *Haptocillium* 84-85: 45 - sinense, *Verticillium* 84-85: 40, 45 - siparia, *Pleomassaria* 86: 24 - sizovae, *Penicillium* 83: 18 - skrjabinii, *Penicillium* 83: 18 - smardae, *Geastrum* 84-85: 31-33 - smithii, *Penicillium* 83: 18 - smotlachianus, *Boletus* 87: 15 - solani, *Rhizoctonia* 81: 9 - solitaria, *Amanita* 83: 12 - solitum, *Penicillium* 83: 21 - solitum var. crustorum, *Penicillium* 83: 19 - sommerfeltii, *Cortinarius* 84-85: 3, 16 - sommerfeltii, *Dermocybe* 84-85: 16 - sopii, *Penicillium* 83: 18 - Sordaria 88: 33 - sordida, *Tomentella* 83: 1 - sordida, *Valsa* 86: 24; 87: 22 - spadicea, *Helvella* 89: 13 - spadiceum, *Lycoperdon* 86: 19 - spathulata, *Hyphodontia* 89: 3 - speciosa, *Volvariella* 86: 18 - spectabilis, *Gymnopilus* 84-85: 4 - *Sphaeronaemella* 90-91: 31 - sphaerospoidea, *Phyllosticta* 87: 20 - sphaerospora, *Pseudorhizina* 83: 9 - sphaerospora, *Rhizina* 84-85: 55 - sphaerosporum, *Haptocillium* 84-85: 44 - sphaerosporum, *Verticillium* 84-85: 44 - sphagnetii, *Cortinarius* 84-85: 12 - sphagnetii, *Dermocybe* 84-85: 12, 13 - sphagnogena, *Dermocybe* 84-85: 12 - spinarum, *Phyllosticta* 87: 24 - spiniferum, *Melogramma* 82: 9, 10 - spinosa, *Eutypa* 82: 8, 10 - spinuloramigenum, *Penicillium* 83: 16 - spinulosum, *Penicillium* 83: 16 - spinulosus, *Lactarius* 87: 7; 88: 9 - spissa, *Amanita* 86: 15 - spongiosa subsp. porulosa, *Tomentella* 84-85: 21 - *Sporothrix* 86: 23; 87: 21; 90-91: 28, 29, 32, 34, 35 - sporulosa, *Pezicula* 87: 21 - *Spumatoria* 90-91: 28 - spumosa, *Pholiota* 90-91: 12, 13 - squalens, *Dichomitus* 84-85: 28-31; 89: 8, 9, 12, 13 - squamosus, *Polyporus* 86: 28; 88: 18 - squamulifer var. squamulifer, *Agaricus* 90-91: 49 - squamuliferus, *Agaricus* 81: 9 - squarrosa, *Pholiota* 86: 17, 27; 88: 18 - *Stachyomphalina* 90-91: 20 - stangliana, *Rhodocybe* 84-85: 55 - steckii, *Penicillium* 83: 18 - stellare, *Prosthemium* 87: 21 - stenoceras, *Ophiostoma* 86: 23; 90-91: 35 - stephaniae, *Penicillium* 83: 21 - stephanocystis, *Strobilurus* 86: 17; 89: 10 - stepposa, *Agrocybe* 84-85: 54 - stercoreus, *Coprinus* 89: 9 - stercoreus, *Cyathus* 86: 19, 20 - stevenii, *Battarea* 84-85: 55 - stigma, *Diatrype* 82: 8; 86: 12 - *Stigmina* 86: 25; 87: 24 - stilbostoma, *Melanconis* 86: 23 - stillatus, *Dacrymyces* 86: 12, 25 - stilton, *Penicillium* 83: 21 - stipata, *Mycena* 82: 10; 88: 24, - stipitaria, *Crinipellis* 89: 9 - stiptica, *Postia* 86: 14 - stipticus, *Oligoporus* 89: 10 - stoloniferum, *Hysterangium* 83: 28 - stoloniferum, *Penicillium* 83: 19 - stordalii, *Galerina* 84-85: 55 - straminea, *Floccularia* 84-85: 55 - striata, *Inocybe* 89: 9 - striatisporum, *Penicillium* 83: 15 - striatula, *Gamundia* 90-91: 23 - striatum, *Geastrum* 87: 17; 89: 14 - striatus, *Cyathus* 86: 19 - strobiliformis, *Amanita* 83: 12; 87: 16 - strobilinus, *Sirococcus* 86: 25 - *Strobilurus* 87: 1, 2 - *Stropharia* 87: 27 - suaveolens, *Hydnellum* 87: 6, 11 - suaveolens, *Penicillium* 83: 21 - suavissimus, *Lentinus* 82: 12, 15, 16; 84-85: 57 - subacida, *Perenniporia* 90-91: 18 - subalpinus, *Hydropus* 87: 8; 88: 14 - subarctica, *Ramari-*

opsis 84-85: 55 - Subbaromyces 90-91: 28 - subbotrytis, Ramaria 87: 6, 13 - subcaesia, Postia 84-85: 49 - subcalpicola, Tomentella 83: 1, 3 - subcinearum, Penicillium 83: 15 - subcinnamomeus, Cortinarius 84-85: 8 - subcoronatum, Botryobasidium 87: 15 - subdulcis, Lactarius 86: 18 - subfusisporum, Hypholoma (Galerina) 82: 10 - subgiganteus, Tyromyces 90-91: 18 - subincarnata, Lepiota 84-85: 49 - sublaterinum, Penicillium 83: 16 - sublateralitium, Hypholoma 86: 16 - sublilacina, Tomentella 81: 4, 18; 88: 4 - subochracea, Pholiota 88: 24, 27 - subpediades, Agrocybe 89: 8 - subrubiginosa, Tomentella 83: 1 - subrufa, Ceriporiopsis 90-91: 19 - subsulphureum, Amylocorticius 89: 1, 6 - subtestacea, Tomentella 86: 3 - subtile, Penicillium 83: 16 - subtomentosum, Stereum 82: 9 - subtomentosus, Xerocomus 86: 15; 87: 17; 89: 11 - subviride, Hypholoma 82: 10; 89: 9, 12 - suchlasporia var. catenata, Pochonia 84-85: 44 - suchlasporia var. suchlasporia, Pochonia 84-85: 44, 46 - suchlasporium var. catenatum, Verticillium 84-85: 44 - suchlasporium, Verticillium 84-85: 44 - sudum, Tricholoma 89: 11-13 - suffusa, Ophiovalsa 87: 21 - sulphureum, Tricholoma 86: 18; 89: 11 - sulphureus, Laetiporus 86: 27; 88: 17 - sumatrense, Penicillium 83: 16 - sumptuosa, Simocybe 84-85: 49 - swiecickii, Penicillium 83: 17 - sylvae-norvegicae, Cortinarius 84-85: 18 - sylvaticus, Agaricus 86: 15; 87: 16 - sylvicola, Agaricus 82: 10 - syriacum, Penicillium 83: 15 - szaferi, Penicillium 83: 19.

tabacina, Hymenochaete 86: 5-7; 90-91: 8 - tabescens, Penicillium 83: 19 - tannophagum, Penicillium 83: 16 - tardum, Penicillium 83: 23 - telekiaie, Coleosporium 90-91: 25 - tenacellus, Strobilurus 86: 17 - tenera, Conocybe 82: 10 - tenerum, Verticillium 84-85: 38 - tenuiparietalis, Marasmius 89: 4 - tenuipes, Acremonium 84-85: 42 - tenuipes, Clavaria 90-91: 11 - tenuipes, Lecanicillium 84-85: 42 - tenuipes, Verticillium 84-85: 42 - tephroleucus, Oligoporus 84-85: 49 - terlifikowski, Penicillium 83: 16 - terraconense, Penicillium 83: 20 - terrei, Cystoderma 86: 16 - terrestre, Chromelosporium 89: 2 - terrestre, Penicillium 83: 19 - terrestris, Thelephora 86: 14; 87: 16; 89: 11 - terreum, Tricholoma 86: 18 - testaceogilva, Tomentella 88: 1-6; 4. str. obálky (bar. foto) - tetrasperma, Gelasinospora 86: 23 - Thielaviopsis 90-91: 32 - thomii, Citromyces 83: 16 - thomii, Penicillium 83: 16 - thomii var. flavescens, Penicillium 83: 16 - thomsonii, Pluteus 87: 5 - tiliaie, Apiognomonia 86: 22; 87: 19 - tiliaie, Gloeosporium 86: 22; 87: 19 - tintinabulum, Mycena 87: 17 - Tomentella 81:4; 86: 1; 88: 3, 6 - Tomentellastrum 84-85: 22, 23 - Tomentellopsis 83: 1; 90-91: 1 - torminosus, Lactarius 86: 18; 87: 16; 90-91: 11 - Torrubiella (etiam Torubiella) 84-85: 41, 43 - tortilis, Laccaria 84-85: 49 - toxicarum, Penicillium 83: 15 - Trametes 90-91: 18 - transmuntans, Parmastomyces 90-91: 18 - tremellosus, Merulius 86: 13 - tricolor, Marasmiellus 89: 10, 12, 13 - tricolor, Penicillium 83: 22 - tricorpus, Verticillium 84-85: 38 - tridentinus, Suillus 82: 19 - Trichoderma 84-85: 39 - Tricholoma 84-85: 52 - tricholoma, Ripartites 86: 17 - triplex, Geastrum 84-85: 31; 87: 17 - triscopa, Galerina 82: 10 - tristis, Pseudotomentella 81: 4 - trivialis, Cortinarius 86: 16; 90-91: 11 - trogii, Coriolopsis 84-85: 49 - trogii, Trametes 86: 6 - truncata, Exidia 86: 12 - truncorum, Vibrissea 84-85: 55; 87: 7; 88:

12 - trzebinkianum, *Penicillium* 83: 15 - trzebinskii, *Penicillium* 83: 16 - trzebinskii var. magnum, *Penicillium* 83: 16 - tsugae, *Phellinus* 90-91: 19 - tubaeformis, *Cantharellus* 86: 13 - tubaria, *Dermocybe* 84-85: 12 - tubarius, *Cortinarius* 84-85: 6, 12 - tuberculosus, *Phellinus* 86: 13 - tuberculosa, *Pholiota* 84-85: 49 - tubulina, *Camarops* 84-85: 55; 90-91: 53 - turbatum, *Penicillium* 83: 16 - turolense, *Penicillium* 83: 18 - turpis, *Lactarius* 87: 16; 89: 9.

ulaiense, *Penicillium* 83: 21 - uliginosa, *Dermocybe* 84-85: 11; 87: 8; 88: 13 - uliginosus, *Cortinarius* 84-85: 4 - uliginosus var. (f.) luteus, *Cortinarius* 84-85: 4, 12, 19 - uliginosus var. obtusus, *Cortinarius* 84-85: 11, 12 - uliginosus var. uliginosus, *Cortinarius* 84-85: 11, 12 - ulmi, *Ophiostoma* 90-91: 33, 34 - umbonata, *Melanconis* 87: 21 - umbonata, *Pseudovalsa* 87: 21 - umbrinella, *Discula* 88: 34 - umbrinum, *Lycoperdon* 86: 19 - undulata, *Rhizina* 87: 15 - undulata, *Russula* 86: 19 - unicolor, *Cerrena* 82: 10; 87: 15 - ursinus, *Lentinellus* 87: 6, 11 - urticae, *Penicillium* 83: 20 - urticata var. biporula, *Pucciniastrum* 90-91: 27 - ustale, *Tricholoma* 86: 18 - Ustulina 88: 33 - utricularis, *Badhamia* 86: 11 - utriformis, *Calvatia* 86: 19.

vaccaeorum, *Penicillium* 83: 15 - vaccinii, *Naohidemycetes* 90-91: 26 - vaginata, *Amanita* 86: 15; 89: 8 - vaillantii, *Marasmiellus* 89: 10 - valentinum, *Penicillium* 83: 16 - vanilliae, *Penicillium* 83: 23 - variabile, *Penicillium* 83: 20, 23 - variabilis, *Crepidotus* 86: 16 - varians, *Penicillium* 83: 23 - variegatus, *Suillus* 86: 15 - varicolor, *Leccinum* 86: 14; 87: 17 - variseptata, *Trechispora* 90-91: 1 - varius, *Cortinarius* 87: 16 - vasconiae, *Penicillium* 83: 18 - vellereus, *Lactarius* 86: 18; 87: 16 - velutina, *Psathyrella* 89: 10 - velutinum, *Penicillium* 83: 18 - velutipes, *Flammulina* 86: 16 - veneta, *Apiognomonina* 87: 19 - venetum, *Penicillium* 83: 22 - venosa, *Disciotis* 87: 5, 10 - ventruosum, *Penicillium* 83: 21 - verna, *Collybia* 87: 1. str. obálky (bar. foto), 2. str. obálky, 1-3 - vernum, *Entoloma* 86: 16 - verrucaria, *Myrothecium* 87: 23 - verrucosum, *Penicillium* 83: 21 - verrucosum var. corymbiferum, *Penicillium* 83: 20 - verrucosum var. cyclopium, *Penicillium* 83: 18 - verrucosum var. cyclopium strain ananas-olens, *Penicillium* 83: 20 - verrucosum var. melanochlorum, *Penicillium* 83: 21 - verrucosum var. ochraceum, *Penicillium* 83: 19 - versicolor, *Trametes* (*Coriolus*) 86: 14; 87: 88: 29-31; 16; 89: 11; 90-91: 18 - Verticicladiella 90-91: 31 - Verticillium 84-85: 38-41, 45-47 - vesca, *Russula* 86: 12, 19 - vesiculosum, *Penicillium* 83: 21 - vestita, *Fenestella* 86: 23 - vibecina, *Clitocybe* 86: 15; 89: 8 - victoriae, *Penicillium* 83: 17 - vietus, *Lactarius* 86: 18 - vinaceum, *Penicillium* 83: 16 - vinosa, *Russula* 89: 10 - vinosulus, *Boletus* 87: 25 - violaceo-fusca (etiam violaceofusca), *Tomentella* 81: 4, 7; 88: 4 - violaceum, *Microbotryum* 90-91: 26 - violaceus, *Cortinarius* 86: 16, 19 - virescens, *Penicillium* 83: 21 - virescens, *Russula* 86: 19; 87: 17 - virginea, *Hygrocybe* 89: 9 - virgineum, *Lachnum* 82: 10 - virgineus, *Camarophyllus* 86: 15 - viridicatum, *Penicillium* 83: 21 - viridicyclopium, *Penicillium* 83: 19 - virididorsum, *Penicillium* 83: 16 - viridilutescens, *Tricholoma* 87: 7; 88: 12 - viridimarginata, *Mycena* 88: 20 - viridis, *Peckiella* 86: 12 - virido-albus, *Citromyces* 83: 15 - virido-albus, *Penicillium* 83: 15 - viridula, *Tomentella* 86: 3 - virosa,

Amanita 88: 21, 27; 89: 8 - viscida, Russula 84-85: 49; 88: 25, 27 - viscidus, Suillus 87: 17 - viscosa, Calocera 86: 12; 87: 15 - vitale, Penicillium 83: 17 - vitellinus, Bolbitius 86: 15 - viticola, Phellinus 88: 20; 90-91: 18 - vitreus, Physisporinus 90-91: 17 - vittadinii, Amanita 83: 11; 84-85: 55 - vittiformis, Galerina 89: 9 - volemus, Lactarius 83: 29 - volgaense, Penicillium 83: 21 - vulgare, Auriscalpium 86: 13; 89: 8 - vulgare, Coremium 83: 20 - vulgaris, Disculina 87: 21 - vulgaris, Tubercularia 82: 10; 86: 12, 23; 87: 21 - vulpinum, Coremium 83: 21 - vulpinum, Penicillium 83: 21.

wagneri, Leptographium 90-91: 34 - waksmanii, Penicillium 83: 18 - wallacei, Simplicillium 84-85: 43 - wallacei, Torubiella 84-85: 43 - weidemannii, Penicillium 83: 21 - weidemannii var. fuscum, Penicillium 83: 21 - westlingii, Penicillium 83: 18 - wynneae, Marasmius 90-91: 45 - wynnei, Marasmius 89: 10; 90-91: 45.

xanthoderma, Agaricus 87: 16 - xanthophylla, Collybia 82: 5 - xanthophyllum, Calistosporium 82: 5, 6 - Xeromphalina 82: 1, 4 - xerophila, Gamundia 90-91: 23 - Xylaria 88: 33.

yarmokense, Penicillium 83: 16 - yezoense, Penicillium 83: 16.

zacinhae, Penicillium 83: 22 - zeosporum, Haptocillium 84-85: 44 - zeosporum, Verticillium 84-85: 44 - zeosporus, Acrostalagmus 84-85: 44 - zephirus, Mycena 86: 17.

Bronislav Hlůza

MYKOLOGICKÉ LISTY č. 92 – Časopis České vědecké společnosti pro mykologii, Praha. - Vychází 4x ročně v nepravidelných lhůtách a rozsahu. - Číslo sestavil a k tisku připravil dr. V. Antonín (Moravské zemské muzeum, botanické odd., Zelný trh 6, 659 37 Brno). Vyšlo v březnu 2005.

Redakční rada: dr. V. Antonín, CSc., dr. J. Holec, dr. F. Kotlaba, CSc., dr. L. Marvanová, CSc. a prom. biol. Z. Pouzar, CSc.

Internetová adresa: www.natur.cuni.cz/cvsm/cestina.htm.

Administraci zajišťuje ČVSM, P.O. Box 106, 111 21 Praha 1 - sem, prosím, hlaseť veškeré změny adresy, objednávky a záležitosti týkající se předplatného. Předplatné na rok 2005 je pro členy ČVSM zahrnuto v členském příspěvku; pro nečleny činí 250,- Kč.

ISSN 1213-5887