

MYKOLOGICKÉ

LISTY

112



Časopis
České vědecké společnosti pro mykologii
Praha 2010
ISSN 1213-5887

OBSAH / CONTENTS

Vampola P.:

- Poznámky k outkovce jednobarvé – *Cerrena unicolor*
Notes on *Cerrena unicolor* 1

Müller J.:

- Uromyces cristatus* (Uredinales) se vyskytuje i v Čechách
Uromyces cristatus (Uredinales) also occurs in Bohemia 4

Holec J. a Borovička J.:

- Houby v jedlině na lokalitě U Kamenného stolu (Stařechov) u Ratají nad Sázavou
Macrofungi in silver fir forest at a site named U Kamenného stolu (Stařechov) near
Rataje nad Sázavou 8

Tichý H.:

- Klouzek tridentický na Džbánu a v širším okolí Loun
Suillus tridentinus in the Džbán region and the vicinity of the town of Louny 14

Recenze (J. Marková, Mahaffee et al., Compendium of hop diseases and pests.)

Review (J. Marková, Mahaffee et al., Compendium of hop diseases and pests.) . 16

Bareš I. a Veverka K.:

- Ing. Pavel Bartoš, DrSc. osmdesátníkem
80th birthday of Pavel Bartoš 17

Zprávy z výboru ČVSM

Information from the Board of the Society 18

Hlůza B.:

- Mykologické listy 101–110: obsah, rodový a druhový rejstřík
Mykologické listy 101–110: contents, index of genera and species 25

Fotografie na přední straně:

Klouzek tridentický – *Suillus tridentinus*. Pohoří Džbán, NPP Cikánský dolík, pod modříný a borovicemi, 24.X.2008. Foto M. Kříž. (k článku na str. 14)

MYKOLOGICKÉ LISTY č. 112 – Časopis České vědecké společnosti pro mykologii, Praha. – Vycházejí 4x ročně v nepravidelných lhůtách a rozsahu. – Číslo sestavil a k tisku připravil dr. V. Antonín (Moravské zemské muzeum v Brně, botanické odd., Zelný trh 6, 659 37 Brno; vantonin@mzm.cz). Vyšlo v červnu 2010.

Redakční rada: dr. V. Antonín, CSc., Mgr. D. Dvořák, dr. J. Holec, dr. F. Kotlaba, CSc., dr. L. Marvanová, CSc., dr. D. Novotný, PhD. 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, hlaste veškeré změny adresy, objednávky a záležitosti týkající se předplatného. Předplatné na rok 2010 je pro členy ČVSM zahrnuto v členském příspěvku; pro nečleny činí 300,- Kč.

ISSN 1213-5887



Plesňák měnlivý – *Thelephora anthocephala*. Střední Čechy, Posázaví, U Kamenného stolu poblíž Ratají nad Sázavou, pod jedlemi, dutina v zemi: v hlíně a mechu mezi kapradinami, 10. IX. 2009 leg. et det. J. Holec, JH 76/2009 (PRM 915903), foto J. Holec (k článku na str. 8)



Outkovka jednobarvá – *Cerrena unicolor*. Malé Karpaty, Borinka, SPR Strmina, ležící kmen buku, 17. VI. 2001, foto L. Hagara. (k článku na str. 1)

POZNÁMKY K OUTKOVCE JEDNOBARVÉ - *CERRENA UNICOLOR*

Petr V a m p o l a

Autor studoval bohatý herbářový materiál choroše outkovky jednobarvé (*Cerrena unicolor*) pocházející převážně z území bývalého Československa. Mikroskopické studium bylo cíleno především na přítomnost gloeocystid v hymeniu. Bylo zjištěno, že u některých plodnic jsou gloeocystidy v hymeniu velmi hojné, u jiných vzorků naopak jen roztroušené až velmi vzácné. Přítomnost cystid v hymeniu však byla potvrzena u všech studovaných položek *C. unicolor* a je tedy pro tento druh normálním znakem. Autor se domnívá, že *Cerrena cystidiata*, popsána jako nový druh před 20 lety z Brazílie a později uváděná také z Japonska, je pravděpodobně pouze synonymem druhu *Cerrena unicolor*.

Outkovka jednobarvá – *Cerrena unicolor* (Bull.: Fr.) Murrill – patří k těm druhům chorošů, které je možné většinou správně identifikovat již v terénu a jejichž mikroskopické vyšetření není pro správnou determinaci nezbytné. Outkovka jednobarvá je význačným parazitem listnatých stromů, na jejichž živých a později mrtvých kmenech tvoří často nápadné rozsáhlé povlaky polorozlitých plodnic, s desítkami až stovkami nad sebou střechovitě uspořádaných odstávajících tenkých klobouků. Najdeme ji však i na ležících kmenech, opadlých silnějších větvích i na pařezech. Klobouky mohou být až 10 cm široké, na povrchu nápadně chlupaté a koncentricky brázdité, v mládí krémově, oříškově nebo šedohnědě zbarvené, záhy však celé pokryté zeleným povlakem řas. Také rourky jsou v mládí bělavě krémové, brzy však šedohnědé až temně šedé. Hymenofor je jen zřídka póróidní (okrouhlé póry jsou většinou jen na okraji klobouků velmi mladých plodnic), nejčastěji je labyrintický, potrháný nebo irpexoidní, vzácněji i hydroidní. Při řezu plodnicí je na rozhraní světleji zbarvené dužniny a chlupové vrstvy povrchu klobouku vždy dobře patrná černohnědá korovitá vrstva v podobě tenké tmavé linky. Právě tato tmavá linka při povrchu klobouku, společně se šedými potrhávanými rourkami a chlupatým povrchem klobouku, nám umožní správnou identifikaci outkovky jednobarvé již v terénu. Snadnost identifikace této houby podle nápadných makroznaků je zřejmě hlavní příčinou toho, že tento druh nebývá tak často podrobně mikroskopicky studován a některé důležité mikroznaky tak mohly uniknout pozornosti mykologů.

V tomto krátkém příspěvku bych chtěl upozornit především na přítomnost gloeocystid v hymeniu outkovky jednobarvé. Jde o tenkostěnné cystidy, většinou válcovitého, vřetenovitého nebo kyjovitého tvaru, vyplněné světlolomnou hmotou. Tyto cystidy zřetelně převyšují vrstvu bazidií a lze je tak v preparátech příčných i

podélných řezů rourek poměrně snadno najít. Gloeocystidy jsem u outkovky jednobarvé poprvé zjistil asi před 20 lety při studiu materiálu z Bulharska a v dalších letech pak i z teplých oblastí Moravy a Slovenska. U sběrů z chladnějších oblastí nebo i z hor tehdejšího Československa jsem tehdy žádné gloeocystidy nenašel. Domníval jsem se proto, že může jít o velmi vzácný, zřejmě teplomilný druh, popsáný v roce 1990 z Brazílie pod jménem *Cerrena cystidiata* (Rajchenberg et de Meijer 1990). Tento nový druh byl popsán podle dvou nálezů z mrtvého, ale ještě stojícího kmene *Sebastiana commersoniana*. Kromě přítomnosti gloeocystid v hymeniu uvedli autoři v diagnóze nového druhu ještě několik dalších rozdílných znaků, kterými se jejich druh údajně liší od *C. unicolor*, a to např. poněkud tmavší zbarvení plodnic nebo více potřhané rourky apod. Vzhledem k obrovské variabilitě plodnic *C. unicolor* jsou však tyto další „odlišné“ makroznamy naprosto bezvýznamné. Je zajímavé, že na nově popsáný druh *C. cystidiata* dlouho nebyla žádná odezva z jiných částí světa. Až teprve po devíti letech byl jako druhý nález na světě publikován sběr z Japonska a jako hostitel byl v tomto případě uveden *Castanopsis* sp. (Núnñez et Ryvarden 1999). Bylo tedy zřejmé, že buď jsou moje vlastní sběry *C. unicolor* s gloeocystidami skutečně jiný druh a pak by šlo o prvná zjištění *C. cystidiata* v Evropě, nebo je přítomnost gloeocystid v hymeniu pro *C. unicolor* normálním znakem, který však nebyl mykology zatím pozorován a tudíž ani uváděn v mykologické literatuře. Ryvarden a Gilbertson (1993, p. 206, fig. 96/d) sice kreslí vřetenovité cystidioly, gloeocystidy však nezmiňují.

Na základě výše uvedených skutečností jsem z herbáře Muzea Vysočiny v Jihlavě (MJ) vybral celkem 30 položek *C. unicolor*, které jsem podrobil detailnímu mikroskopickému studiu. Šlo o reprezentativní vzorek, ve kterém byly zastoupeny položky převážně z území bývalého Československa, a to jak z nejteplejších oblastí jižní Moravy a Slovenska, tak také z pahorkatin a chladných horských oblastí. Pro mikroskopické studium jsem se snažil vybrat i položky s plodnicemi v různém stadiu vývoje. Plodnice, u kterých jsem při dřívějším zběžném mikroskopování cystidy v hymeniu nenašel, jsem nyní znovu důkladně promikroskopoval. Někdy jsem z jedné plodnice udělal i několik preparátů z různých míst rourek a takto jsem vždy nějaké cystidy našel. U některých položek byly cystidy v hymeniu velmi hojné, u jiných pouze roztroušené nebo i velmi vzácné. Přítomnost cystid jsem však nakonec potvrdil u všech 30 studovaných položek. Uvedené výsledky tedy jednoznačně potvrzují, že přítomnost cystid v hymeniu je pro druh *C. unicolor* normálním znakem. Je však třeba upozornit, že se nejedná vždy pouze o gloeocystidy, tj. tenkostěnné cystidy se světlolomným obsahem, ale že v hymeniu můžeme častěji pozorovat i tenkostěnné cystidy bez světlolomného obsahu, pro které bývá používán název leptocystidy. Při hledání cystid v hymeniu je třeba dávat

pozor na preparáty zhotovené z blízkého okolí ostří rourek, kde se také vyskytují cystidám dosti podobné dlouhé konce generativních i skeletových hyf.

Jak již bylo výše uvedeno, mikroskopické studium choroše *C. unicolor* jednoznačně prokázalo, že přítomnost tenkostěnných cystid v hymeniu je pro tento druh normálním znakem. Pokud jsou tyto tenkostěnné cystidy vyplněny světlolomnou hmotou, pak se jedná o typické gloeocystidy. Přítomnost gloeocystid však dosud unikala pozornosti mykologů. Lze tedy důvodně předpokládat, že nový druh *Cerrena cystidiata* Rajchenb. et de Meijer, popsáný hlavně na základě přítomnosti gloeocystid v hymeniu, je vlastně pouze synonymem nám všem dobře známé outkovky jednobarvé – *Cerrena unicolor* (Bull.: Fr.) Murrill.

L i t e r a t u r a

- Núněz M. et Ryvarden L. (1999): New and interesting polypores from Japan. – Fungal Diversity 3: 107–121.
- Rajchenberg M. et De Meijer A.A.R. (1990): New and noteworthy polypores from Paraná and Sao Paulo States, Brazil. – Mycotaxon 38: 173–185.
- Ryvarden L. et Gilbertson R. L. (1993): European polypores, Vol. 1. *Abortiporus* – *Lindtneria*. – Syn. Fung. 6 : 1–387.

Petr V a m p o l a: Notes on *Cerrena unicolor*

The author studied rich herbarium material of the polypore *Cerrena unicolor*, mainly originating from the territory of the former Czechoslovakia. The microscopic study was focused mainly on the presence of gloeocystidia in the hymenium. It was found that gloeocystidia are very abundant in the hymenium of some fruitbodies, whereas they are only scattered to very rare in other specimens. The presence of gloeocystidia in the hymenium was however confirmed in all studied specimens of *C. unicolor* and is therefore a normal characteristic of this species. The author assumes that *Cerrena cystidiata* Rajchenb. et de Meijer, described as a new species 20 years ago from Brazil, and later also reported from Japan is probably nothing more than a synonym of *Cerrena unicolor*.

Adresa autora: Smrčná č. 109, 588 01 Smrčná u Jihlavy.

MIKROMYCETY

UROMYCES CRISTATUS (UREDINALES) SE VYSKYTUJE I V ČECHÁCH

Jiří Müller

Uromyces cristatus, rez na smolničce obecné (*Lychnis viscaria*) byla dosud publikována z České republiky pouze z Moravy, kde se vyskytuje roztroušeně. Autor článku ji však sbíral už v roce 1950 v údolí Malše u Velešína jižně od Českých Budějovic a německý mykolog W. Dietrich ji našel v r. 2009 v Krušných horách u Domašína (z. od Chomutova). V článku jsou uvedeny všechny dosud známé lokality na Moravě a současně byly s českými nalezišti vypapovány. Byly vypracovány popisy uredií a telii podle vlastního materiálu, jsou uvedeny hostitelské rostliny a krátce celkové rozšíření druhu *U. cristatus*.

Je zajímavé, že rez *Uromyces cristatus* J. Schröt. et Niessl, parazitující na smolničce obecné (*Lychnis viscaria*) nebyla dosud publikována z Čech ani ze Slovenska (Urban et Marková 2009 p. 242), ačkoliv na Moravě se vyskytuje roztroušeně. V Čechách jsem ji však sbíral již 13.VIII.1950 v údolí Malše u Velešína jižně od Českých Budějovic, cca 500 m n.m., ve stadiu uredií (kupek letních výtrusů) (MÜ) a německý mykolog Wolfgang Dietrich ji našel 20.VIII.2009 v Krušných horách na čedičovém kopci cca 700 m východně od Domašína (z. od Chomutova, cca 580 m n.m., rovněž uredia, MÜ!).

V následujícím přehledu uvádím všechny dosud známé lokality druhu *Uromyces cristatus* z Moravy. Naleziště jsou uspořádána od západu k východu a od severu k jihu, KO znamená herbář Petra Kokeše, MÜ herbář Jiřího Müllera, I = revidoval Müller, II = uredia, III = telia.

Dačice: lesní cesta u Lipolce (Hruby 1927). – Třebíč: Kožichovice, svah mezi Dobrou Vodou a Palečkovým Mlýnem (Picbauer 1929). – Mohelno: hadcová step v údolí Jihlavy (Picbauer sec. Baudyš et Picbauer 1922). – Znojmo: Moravský Krumlov (Picbauer 1927). – Velké Meziříčí: Netín (Picbauer 1942). – Náměšť nad Oslavou: údolí Oslavy (Baudyš sec. Baudyš et Picbauer 1925 b). – Ketkovice: údolí Chvojnice a Oslavy (Baudyš et Picbauer 1925 b). – Čučice: údolí Oslavy (Baudyš et Picbauer 1925 b). – Bystřice n. Pernštejnem: mez u Hodonína, cca 550 m, 24.VI.1953, II, Müller (MÜ). – Brno-Bystřec: les na Mniší hoře, cca 300 m n.m., VI.1949, II, III, Müller (MÜ). – Brno-Jundrov: kopce (Picbauer sec. Baudyš et Picbauer 1925a). – mezi Jundrovem a Kohoutovicemi, IX.1876 Niessl sec. Weese 1932: 38 ut „zwischen Jundorf und Rohantowitz“. Brno, 1876 (Niessl sec. Weese 1932). – Brno-venkov: Nebovidy, Anenský Mlýn v údolí Bobravy (Picbauer 1931). – Blansko: okraj lesa nad Mariánskou hutí (dnes zbořena) při ústí Punkvy, cca 300

m n. m., IX.1949, II, Müller (MÜ). – Adamov: Slovenská stráň v Josefském údolí, cca 360 m n. m., 2.X.1982, II, III, Müller (MÜ) (Müller 2000). – V Adamově (lokality typu) 1877 Niessl in Rabenh. Fungi europ. no. 2366, 1882 Niessl sec. Weese (1932). – Jedovnice-Na Újezdě: stráň v údolí Jedovnického potoka, cca 460 m n. m., 11.VI.1983, II, III, Müller (MÜ) (Müller 2000). – Brno-Líšeň: na stráních (Picbauer 1921). – Litovel: Skalky u Cakova (Picbauer 1910). – Prostějov: stepní trávník na Malé horce v. Vícova, 352 m n. m., 21.VII.2006, II !, Kokeš (KO). – Vyškov: teplomilná doubrava v ženijní střelnici jz. od Žárovic, 378 m n. m., 18.VI.2006, II !, Kokeš (KO). – Teplomilná doubrava v. od vrchu Buchtelka (453 m) jz. od Prostějoviček, 444 m n. m., 17.VI.2006, II !, Kokeš (KO). – Prostějov: stepní trávník vsv. od vrchu Strážná (409,1 m) jv. od Myslejovic, 353 m n. m., 29.IX.2007, II !, Kokeš (KO). – Vyškov: teplomilná doubrava na Široké jv. od Podivic, 401 m n. m., 29.VIII.2006, II !, Kokeš (KO). – Teplomilná doubrava jv. od vrchu Věspěrk (457 m) sz. od Radslaviček, 434 m n. m., 2.IX.2006, II, III !. Kokeš (KO). – teplomilná doubrava v Habrových žlábcih sz. od Drysic, 398 m n. m., 16.X.2007, II, III !, Kokeš (KO). – Stepní trávník v Kravečném žlebu mezi Pustiměřskými Prusy a Radslavicemi, 333 m n. m., 7.VIII.2005, II, III !, Kokeš (KO). – Suchá louka v zatopeném lomu j. od Radslavic, 314 m n. m., 11.X.2007, II !, Kokeš (KO). – Stepní trávník na Vinohradech s. od Dědic, 351 m n. m., 6.VIII.2005, II !, Kokeš (KO). – Bystřice p. Host.: Bílavsko: okraj lesa na Chlumu (Zavřel sec. Picbauer 1956).

Z rozšíření druhu *U. cristatus* v České republice vyplývá, že tato rez se vyskytuje v územích hojného výskytu hostitelské rostliny, většinou ve stadiu uredií, telia jsou vzácnější (byla nalezena v 35 % výskytů vždy společně s urediemi). Uredia byla sbírána od 11. června až do 16. října a telia rovněž od 11. června do 16. října. Rez se vyskytovala v nadmořských výškách cca 300 m až 580 m n.m. Nápadný je výskyt v údolích řek na moravském podhůří Českomoravské vrchoviny (údolí Rokytné, Jihlavy, Oslavy, Chvojnice, Bobravy, Svitavy); druhou oblastí výskytu je východní podhůří Dražanské vrchoviny.

Spermogonia a aecia *Uromyces cristatus* nejsou dosud známa. Tranzschel byl přesvědčen, že tento druh vyvíjí aecia na družicích rodu *Euphorbia*, protože jeho teliospory souhlasí dokonale s teliosporami druhu *Uromyces cristulatus* Tranzsch., cizopasícího na *Euphorbia seguieriana*. Druh *Uromyces cristatus* vytváří uredia a telia.

Uvádím popisy uredií a telí druhu *U. cristatus* podle svého materiálu, protože dosud nebyly v češtině publikovány.

Uredia (z údolí Malše) na obou stranách listů, více na horní straně, široce elipsoidní, asi 0,5 mm dlouhá, kaštanově hnědá, dlouho krytá pokožkou, která podélně puká a vroubí kupy výtrusů. Urediospory většinou široce elipsoidní, řidčeji

opakvejčité nebo kulovité, 24–27 × 19–24,5 μm velké, stěna světle hnědá, 2,5–3 μm tlustá, s jemnými ostny, jejichž rozestup je asi 3 μm, a většinou se 3 zřetelnými více méně ekvatoriálními klíčovými póry s bezbarvými papilami.

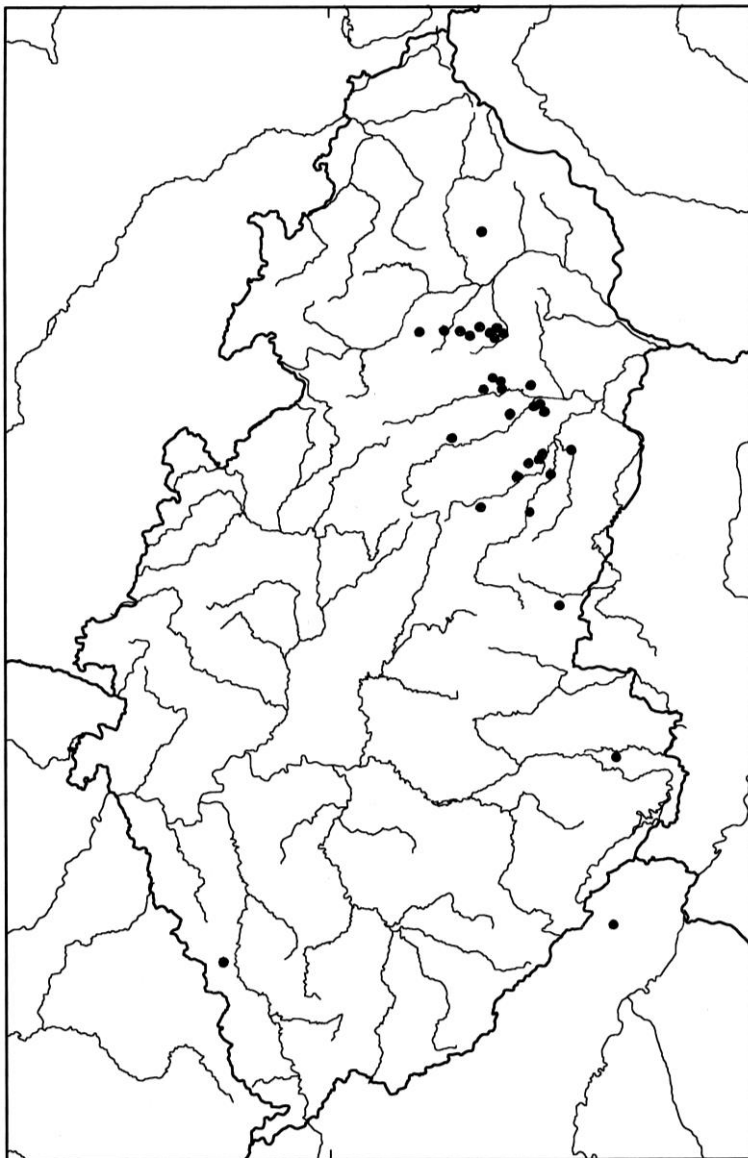
Telia (z Mniší hory) okrouhlá, černohnědá, prášivá, vroubená zbytky pokožky, 0,5–0,7 mm velká. Teliospory široce elipsoidní, opakvejčité, řidčeji kulovité nebo široce vejčité, 24–27,5 × 19–22 μm velké, klíční póry neviditelné, stěna 3 μm tlustá, kaštanově hnědá, pokrytá hustě hrubými bradavkami až 3 μm v průměru, uspořádanými přibližně v řadách; stopka lámavá, většinou krátká, bezbarvá.

Druh *U. cristatus* napadá smolníčky *Lychnis viscaria* L. a *L. alpina* L. Na *L. viscaria* je rozšířen téměř v celé Evropě kromě jižních států: Dánsko, Norsko, Švédsko, Finsko, Německo, zvláště východní; na území bývalé NSR je známa pouze jediná lokalita v Bavorsku u Grafenau nedaleko Šumavy (je zakreslena na mapce), Polsko, Francie, Česká republika, Rakousko, Ukrajina, Rusko. Na *Lychnis alpina* parazituje ve Švédsku a Finsku.

Děkuji Mgr. Petru Kokešovi za poskytnutí jeho sběrů ke studiu a prof. Milanu Chytrému, Ph.D. za pořízení podkladové mapky.

Literatura

- Baudyš E. et Picbauer R. (1922): Pátý příspěvek ku květeně moravských hub. – Čas. Morav. Zem. Mus. 20-21: 87–106.
- Baudyš E. et Picbauer R. (1925a): Příspěvek ke květeně hub československé republiky. I. – Sborn. Klubu Přírod. Brno 7: 44–68.
- Baudyš E. et Picbauer R. (1925b): Druhý příspěvek ku květeně hub československé republiky. – Pr. Morav. Přírod. Společ. 2: 177–194.
- Hruby J. (1927): Beiträge zur Pilzflora Mährens und Schlesiens. – Hedwigia 67: 150–213.
- Müller J. (2000): Rzi, sněti a fytopatogenní plísně Moravského krasu. – 76 p., Blansko.
- Picbauer R. (1910): Příspěvek ku květeně moravských hub. – Věstn. Klubu Přírod. Prostějov 13: 55–90.
- Picbauer R. (1921): Čtvrtý příspěvek ku květeně moravských hub. – Čas. Morav. Zem. Mus. 17–19: 223–228.
- Picbauer R. (1927): Zeměpisné rozšíření rzi na Moravě se zřetelem k poměrům evropským. – Pr. Morav. Přírod. Společ. 4: 365–536.
- Picbauer R. (1929): Addenda ad floram Čechoslovakiae mycologicam. IV. – Sborn. Vys. Školy Zeměděl. Brno, ser. D, 13: 1–28.
- Picbauer R. (1931): Addenda ad floram Čechoslovakiae mycologicam. V. – Sborn. Vys. Školy Zeměděl. Brno, ser. D, 18: 1–30.
- Picbauer R. (1942): Addenda ad floram Bohemiae, Moraviae et Slovakiae mycologicam. – Sborn. Přírod. Klubu Brno 24: 67–82.
- Picbauer R. (1956): Addenda ad floram Čechoslovakiae mycologicam. X. – Preslia 28: 281–293.
- Urban Z. et Marková J. (2009): Catalogue of rust fungi of the Czech and Slovak Republics. – 366 p., Praha.



Lokality rzi *Uromyces cristatus* v České republice

Weese J. (1932): Beiträge zur Uredineen-Flora von Mähren und Schlesien. 1. Mitteilung. – Mitt. Bot. Inst. Techn. Hochsch. Wien 9: 33–42.

Jiří Müller: *Uromyces cristatus* (Uredinales) kommt auch in Böhmen vor

Uromyces cristatus, einer Rostpilz an *Lychnis viscaria*, wurde bisher in der Tschechischen Republik nur aus Mähren publiziert. Jedoch der Autor hat ihn schon im Jahre 1950 im Tal des Flusses Malše bei der Gemeinde Velešín südlich von České Budějovice gesammelt. Der deutsche Mykologe W. Dietrich fand ihn in den Krušné hory bei Domašín (westlich von Chomutov). Es werden alle bisher bekannten Fundorte des Pilzes in Mähren aufgeführt und gemeinsam mit den 2 Lokalitäten aus Böhmen in eine Karte eingetragen. Ferner werden die Beschreibungen der Uredinien und Telien von *U. cristatus* nach eigenem Material angegeben sowie die Wirtspflanzen und kurz die Gesamtverbreitung.

Adresa autora: Provazníková 76, 613 00 Brno; mullerjiri@volny.cz

MYKOFLORISTIKA

HOUBY V JEDLINĚ NA LOKALITĚ U KAMENNÉHO STOLU (STAŘECHOV) U RATAJÍ NAD SÁZAVOU

Jan Holec a Jan Borovička

Mykologický průzkum jedliny na lokalitě U Kamenného stolu v Posázaví jsme v roce 2009 dělali na vyzvání neziskové organizace Arnika, která se zabývá ochranou životního prostředí. Navázali jsme tím na elaborát „Biologické hodnocení – lom Stařečov“, který zpracoval Mgr. Filip Lysák (Lysák 2008). Cílem bylo stanovit hodnotu společenstva velkých hub (makromycetů) v centrální a biologicky nejcennější části tohoto území – v jedlině na severním svahu kopce U Kamenného stolu (nazývaného též Stařečov; jde o kótu 472 m n. m.) 2 km východně od Ratají nad Sázavou ve středních Čechách, kterou Lysák označuje jako segment č. 11.

Lokalitu U Kamenného stolu představuje dospělý jedlový porost na amfibolitovém podloží, místy smíšený se smrkem, modřínem a borovicí, výjimečně (zejména na okrajích) i s listnáči. V této oblasti Posázaví se jedle a místy i jedlové porosty vyskytují, avšak představují spíše ojedinělé skupiny stromů, jako je tomu např. v okolí Českého Šternberka, Poříčka nad Sázavou nebo Vlkančic (u prvních dvou jmenovaných lokalit lze nalézt jedle i na amfibolitovém podloží).

Kromě jedlového porostu samotného je lokalita U Kamenného stolu pozoruhodná právě díky mohutnému amfibolitovému tělesu, které tvoří geologické podloží. Amfibolit se oproti ostatním (převažujícím) horninám v této oblasti Posázaví (pararuly, ortoruly, svory a granity) vyznačuje vyšším obsahem bazických kationtů – tento fakt má zřejmě vliv na složení a rozmanitost mykoflóry.

Posázaví na Kutnohorsku a Benešovsku nebylo v minulosti z hlediska mykoflóry systematicky zkoumáno, nicméně v širším okolí lokality studoval houby již na počátku 20. století J. Velenovský (okolí Mnichovic, Ondřejova a Jevan – viz např. Velenovský 1920–1922). Od druhé poloviny 20. století byly v Posázaví studovány přírodovědecky cenné lokality zejména v širším okolí Českého Šternberka (Kubička 1974; Svrček 1965, 1982; Borovička 2008) a Stříbrné Skalice (Pouzar 1953, Holec in Holec et Beran 2006: 185 aj.).

Metodika

Studované území zahrnuje jádro segmentu č. 11 podle Lysáka (viz výše). Omezili jsme se na tu jeho část, kde ve stromovém patře převládají jedle. Má tvar nepravidelného pětiúhelníku, protáhlého ve směru od jihozápadu k severovýchodu. Jeho rohy mají tyto souřadnice (měřeno přímo v terénu vysoce citlivým GPS přístrojem Garmin GPSmap 60CSx) – severozápadní roh: N 49°50.478', E 14°59.263', severní roh: N 49°50.486', E 14°59.391', severovýchodní roh: N 49°50.435', E 14°59.424', jihozápadní roh: N 49°50.390', E 14°59.207', jihovýchodní roh: N 49°50.346', E 14°59.313'. V severojižním směru má území délku přibližně 300 m, v západovýchodním 200 m; zaujímá plochu zhruba 5,5 ha. Nadmořská výška je 390–440 m n. m., orientace svahu je severní. Jde o spodní část svahu kopce U Kamenného stolu (kóta 472 m n. m.) nad mělkým údolím potoka Hubertka.

Jedle jsou zastoupeny hlavně uprostřed území a směrem k okrajům se zvětšuje podíl smrku, borovice a místy modřínu. Vzácně je přítomna i bříza, jeřáb a zcela na okrajích území i dub a habr; na březích potoka olše. Porost je různověký, místy jsou přítomny starší velké jedle, převážnou část stromů tvoří střední generace o tloušťce kmenů 25–40 cm a přítomny jsou i malé houštinky mladých stromků (smrků a jedlí) a rozptýlené semenáčky. Zápoj stromového patra je nerovnoměrný; většinou jde o zapojený les, ale místy se nacházejí malé světlíky široké 10–15 m. V podrostu se střídají téměř holá místa pokrytá jehličím s travnatými nebo mechatými místy a hustými porosty kapradin.

Houby jsme zaznamenávali během 12 návštěv: 21. III. 2009, 21. V. 2009, 6. VI. 2009, 9. VI. 2009, 4. VII. 2009, 17. VII. 2009, 26. VIII. 2009, 10. IX. 2009, 25. X. 2009, 28. X. 2009, 1. XI. 2009, 28. XI. 2009. Dokladový materiál byl uložen do mykologického herbáře Národního muzea (PRM). J. Holce při jarních návštěvách

doprovázela Mgr. Lenka Edrová, pracovnice mykologického oddělení NM. Řada druhů byla v terénu nalezena právě jí.

Průběh počasí v roce 2009

Květen až červenec roku 2009 byly poměrně příznivé (teplotně i srážkově v normálu, bez období sucha nebo příliš vysokých teplot). Fruktifikace hub proto byla dobrá a výsledky získané za toto období lze považovat za reprezentativní. Od poloviny srpna až do poloviny října však bylo počasí značně suché a fruktifikace hub byla v důsledku toho slabá. Nalezené spektrum letních a podzimních druhů hub proto nebude úplně (řada druhů zcela jistě netvořila plodnice). Pozdní podzim pak byl teplý a vlhký, takže některé zajímavé druhy hub byly nalezeny až v tomto období. Celkově lze sezonu hodnotit jako průměrnou až slabší a ve výzkumu hub na lokalitě by proto bylo třeba pokračovat v dalších, klimaticky příznivějších letech.

Výsledky

Na lokalitě U Kamenného stolu (Stařečov) bylo v roce 2009 nalezeno celkem 118 druhů makromycetů (kompletní výčet všech nálezů viz Holec et Borovička 2009). Toto číslo je na tak malou lokalitu poměrně velké a už samo o sobě dokládá zajímavost přírodních poměrů. Většina druhů patří k běžným houbám jehličnatých až smíšených lesů, bez zřetelné vazby na jedli. Zákonem chráněné houby (Antonín et Bieberová 1995) nalezeny nebyly, ohrožené druhy shrnuje následující tabulka:

latinské jméno houby	české jméno	charakteristika	ochranářská hodnota
<i>Hygrophorus capreolarius</i>	šťaavnatka vínová	mykorizní symbiont smrku a jedle v podhorských a horských jehličnatých a smíšených lesích	ČK: silně ohrožený ČS: kriticky ohrožený
<i>Lactarius albocarneus</i>	ryzec bledoslizký	mykorizní symbiont jedle, vzácněji smrku, v horských jehličnatých a smíšených lesích	ČS: kriticky ohrožený
<i>Omphaliaster asterosporus</i>	kalichovka hvězdovýtrusá	saprotrof rostoucí na travnatých a mechatým místech v kulturních jehličnatých lesích	ČS: ohrožený
<i>Russula anthracina</i>	holubinka uhlová	mykorizní symbiont rostoucí v listnatých a smíšených lesích, většinou pod bukem, dubem, smrkem a jedlí	ČS: druh, o němž jsou nedostatečné údaje z hlediska ohrožení

Zkratky: ČS: Červený seznam hub ČR (Holec et Beran 2006), ČK: Červená kniha SR a ČR (Kotlaba et al. 1995)

Ochránářsky významné jsou zejména dvě kriticky ohrožené houby. Druh *Hygrophorus capreolarius* (šřavnatka vínová) je v současnosti v ČR velmi vzácný (je znám jen ze Vsetínska a Jihlavska). Lokalita U Kamenného stolu je tedy vzácným refugiem tohoto druhu, ohroženého zejména změnami půdního chemismu v důsledku globálního vlivu člověka na přírodu a také velkoplošným kácením lesů. *Lactarius albocarneus* (ryzec bledoslizký) je ohrožen podobně; je navíc druhem vázaným symbioticky převážně na jedli, takže je pro lokalitu velmi význačný. Jde o jeho první nález ve středních Čechách (další jsou známy až z pohraničních oblastí jižních Čech). *Omphaliaster asterosporus* (kalichovka hvězdovýtusá) má v ČR v současnosti jen kolem 10 lokalit, přičemž nález ze Stařechova je jediný ze středních Čech. Druh je znám z „lepších“ (tj. imisně málo postižených a lesnický citlivěji spravovaných) kulturních lesů. *Russula anthracina* (holubinka uhlová) je druh obecně velmi vzácný a v ČR málo známý co do rozšíření a ekologie. Jde opět o první známý nález ze středních Čech.

Pro lokalitu jsou dále význačné druhy převážně nebo částečně vázané na jedli coby hostitele nebo symbiotického partnera. Patří k nim už zmíněný *Lactarius albocarneus* a dále *Russula amethystina* (holubinka ametystová), která je mykorrhizním symbiontem jedle i smrku (z Posázaví je známa z jedlin na amfibolitovém či hadcovém podloží v okolí Českého Šternberka a Bernartic). Typicky „jedlovým“ druhem je vzácnější choroš *Bondarzewia montana* (bondarceвка horská), který je parazitem až saprotrofem na kořenech živých i mrtvých kmenů a pahýlů jedle. Význačným parazitem jehličnanů, především jedlí, je další choroš – *Phellinus hartigii* (ohňovec Hartigův). Převážně na jedli je vázán i nedávno popsáný a nehojný choroš *Heterobasidion abietinum* (kořenovník jedlový).

Význačné jsou i některé vzácnější druhy hub. Patří k nim *Psilocybe rhombispora* (lysohlávka kosníkovýtusá – bývá nalézána jen velmi nahodile, převážně v listnatých lesích), *Elaphocordyceps rouxii* (housesnice Rouxova – nedávno popsáný a ne vždy správně určovaný druh, zajímavý svým parazitismem na plodnicích jelenek ukrytých v půdě), *Hypholoma polytrichi* (třepeňka ploníková – význačná růstem v koberech ploníku či jiných mechů) a *Thelephora anthocephala* (plesňák měnlivý – druh vzácnější i z evropského hlediska).

Méně známým druhem je *Russula favrei* (holubinka Favreho) z okruhu holubinky révové. Je vázána na jehličnaté lesy, ale znalost její ekologie v ČR je malá, protože bývá jen málokdy rozeznávána. Nálezy pod jedlemi na Stařechově jsou proto velmi cenné – poskytují konkrétní údaje o vazbě na zajímavý biotop.

Ekologicky velmi zajímavé je společenstvo hub rostoucích v opadu pod hustými porosty kapradin, kde se i v sušších obdobích udrží vlhké mikroklima, umožňující tvorbu plodnic. Byly zde nalezeny zejména tyto saprotrofní druhy: *Hemimycena gracilis* (helmovka něžná), *Mycena galopus* (helmovka mléčná), *M. rorida*

(helmovka lepkavá), *Marasmius wettsteinii* (špička Wettsteinova) a *Rickenella swartzii* (kalichovka Swartzova). Tento specifický biotop výrazně zvyšuje biodiverzitu hub na lokalitě.

Hlavní součást mykoflóry tvořily v jarních měsících pozemní saprotrofní druhy. V létě a na podzim byly stejnou měrou zastoupeny saprotrofní a mykorrhizní houby. Z mykorrhizních hub byly druhově nejpočetnější holubinky (*Russula* – 16 druhů), pavučince (*Cortinarius* – 6 druhů, z toho 4 druhy podrodu *Dermocybe*), muchomůrky (*Amanita* – 6 druhů) a ryzce (*Lactarius* – 5 druhů). Ze saprotrofních hub byly druhově nejpočetnější helmovky (*Mycena* – 10 druhů, jak pozemních, tak dřevožijných).

Zastoupení dřevožijných druhů na lokalitě Stařechov je malé, protože nabídka mrtvého dřeva na lokalitě je minimální (většinou jen spadlé větve ležící na zemi a místy tlející pařezy; padlé kmeny – nejčastější substrát dřevožijných hub – téměř chybějí). Je to škoda, protože na dřevo jedle je obecně vázána celá řada zajímavých a vzácných druhů.

Diskuse

V kontextu této oblasti Posázaví je lokalita svým charakterem (rozsáhlejší porost jedle na amfibolitu) výjimečná, což dokládají i zjištěné vzácné druhy makromycetů. Není bez zajímavosti, že v blízkém okolí (viz např. Borovička 2008) byly v minulosti nalezeny další vzácné druhy hub vázané na jedli (popř. bazické podloží), především *Hygrophorus pudorinus* (šřavnatka oranžová; kriticky ohrožený druh podle Červeného seznamu) a *Xerula melanotricha* (slizečka chlupatá; kriticky ohrožený druh chráněný zákonem, kriticky ohrožený druh podle Červeného seznamu – je znám nedávný nález od Vlkančic a starší nálezy z okolí Ratají nad Sázkou a Českého Šternberka). Výskyt obou těchto druhů na lokalitě U Kamenného stolu nelze vyloučit.

Jedlina na lokalitě U Kamenného stolu je bezprostředně ohrožena dvěma hlavními vlivy – plánovaným otevřením lomu Stařechov (hrozí úplná likvidace lokality) a těžbou dřeva v její těsné blízkosti. V roce 2009 se severozápadně od studované plochy výrazně zvětšila už existující rozsáhlá holoseč a nyní se její hranice nachází přibližně 50 m od severozápadního cípu jedliny. Kromě toho došlo k výběrové těžbě několika vzrostlých smrků přímo uvnitř lokality. Pokud bychom chtěli lokalitu ve stávající podobě udržet, měla by být těžba uvnitř jedliny zastavena a sousední páska by se již neměla rozšiřovat. Nutné je alespoň 50 m široké ochranné pásmo souvislého vzrostlého lesa kolem jedliny, které zaručí zachování jejího stávajícího mikroklimatu.

Porost má do budoucna velký potenciál přirozené obnovy. Jsou tam zastoupeny různé věkové třídy jedle a bohatý podrost semenáčků. To vše by mělo zajistit zmla-

zení v případě pádu starších stromů. Z dlouhodobého hlediska by pak mohly být padlé kmeny ponechávány na místě, aby sloužily jako substrát pro dřevožijné organismy (nejen houby, ale i hmyz aj.). To by však bylo možné zřejmě jen v případě nějaké formy územní ochrany a po domluvě s vlastníkem lesa.

Závěry

Jedlina na lokalitě U Kamenného stolu (v místě navrhovaného lomu Stařechov) je mykologicky velmi zajímavá a potvrzuje se její značná přírodovědecká hodnota (viz též Lysák 2008). Svědčí o tom nálezy některých ochrannářsky významných, vzácných a ekologicky či mykologicky zajímavých hub i poměrně velký celkový počet nalezených druhů (118). Lokalita je mykologicky významná nejen pro Posázaví, ale pro celé střední Čechy. Představuje totiž jedinou lokalitu některých vzácných druhů hub v tomto regionu.

Poděkování

Publikování výsledků bylo podpořeno Výzkumným záměrem Ministerstva kultury ČR (MK00002327201) a Výzkumným záměrem Akademie věd ČR (AV0Z30130516).

Literatura

- Antonín V. et Bieberová Z. (1995): Chráněné houby ČR. – 89 p., 10 tab., Praha.
- Borovička J. (2008): Vzácné druhy šťavnatek – Hygrophorus v PP Na Stříbrné u Českého Šternberka. – Mykol. Sborn. 85: 119–122.
- Holec J. et Beran M., eds. (2006): Červený seznam hub (makromycetů) České republiky. – Příroda, Praha, 24: 1–282.
- Holec J. et Borovička J. (2009): Mykologický průzkum jedliny na lokalitě U Kamenného stolu (navrhovaný lom Stařechov) u Ratají nad Sázavou v roce 2009. – Ms., zpráva o výzkumu, 13 str. + 6 str. příloh (depon in: sdružení Arnika, Praha; mykologické oddělení Národního muzea, Praha).
- Kotlaba F., ed. (1995): Červená kniha ohrožených a vzácných druhů rostlin a živočichů SR a ČR. Vol. 4. Sinice a riasy. Huby. Lišajníky. Machorasty. – 221 p., Bratislava.
- Kubička J. (1974): Vyšší houby Poříčka n. Sáz. – Sborn. Vlastivěd. Pr. z Podblanicka 15: 23–47.
- Lysák F. (2008): Biologické hodnocení – lom Stařechov. – Ms., 26 str., depon in: Centrum Arnika; F. Lysák, Cyrilov 6, Bory.
- Pouzar Z. (1953): Poznámky k mykofloře Studeného vrchu u Stříbrné Skalice. – Česká Mykol. 7: 139–141.
- Svrček M. (1965): Současný stav mykologického výzkumu Československa – Česká Mykol. 19: 85–99, 155–174.
- Svrček M. (1982): Mykoflóra chráněného naleziště „Na ostrově“ u Nemíže. – Sborn. Vlastivěd. Pr. z Podblanicka 23: 75–98.
- Velenovský J. (1920-1922): České houby. – Česká botanická společnost, Praha.

Jan Holec and Jan Borovička: Macrofungi in silver fir forest at a site named U Kamenného stolu (Stařechov) near Rataje nad Sázavou

The locality named U Kamenného stolu in Central Bohemia (Czech Republic) is remarkable for its forest stand with a high percentage of silver fir (*Abies alba*). Habitat conditions: N slope, alt. 390–440 m, amphibolite bedrock, area 5.5 ha. In 2009, altogether 118 species of macromycetes were found there during 12 visits. The most remarkable fungi are discussed with respect to their ecology, distribution and conservational value in the Czech Republic. The locality proves to be interesting both for mycological and conservational reasons. Consequently, its destruction (planned quarry, timber harvesting) should not be allowed.

Adresy autorů:

Jan Holec, Národní muzeum, mykologické oddělení, Václavské nám. 68, 115 79 Praha 1; jan_holec@nm.cz

Jan Borovička, Geologický ústav AV ČR, v.v.i., Laboratoř environmentální geologie a geochemie, Rozvojová 269, 165 00 Praha 6 – Lysolaje; borovicka@gli.cas.cz

* * *

KLOUZEK TRIDENTSKÝ NA DŽBÁNU A V ŠIRŠÍM OKOLÍ LOUN

Herbert T i c h ý

Autor shrnuje lokality klouzku tridentského v oblasti Džbánu a širším okolí Lounska a publikuje dvě nové lokality tohoto druhu.

Klouzek tridentský – *Suillus tridentinus* u nás určitě patří mezi méně hojné až vzácné druhy makromycetů. Kluzák a Smotlacha (1998) ve své anketě, týkající se rozšíření tohoto druhu v Čechách a na Moravě, uvádějí do r. 1997 pouze 36 lokalit ve 20 kvadrantech mapovací sítě. Šutara a Janda (2006) zařazují klouzek tridentský mezi ohrožené druhy (EN). Současný výskyt udávají pouze z oblasti Džbánu, Teplicka a jižních Čech. V posledních letech však byl jeho výskyt zaznamenán i v západních Čechách (Holec 2008). Z území Moravy jsou udávány pouze dvě lokality.

Z Lounska je klouzek tridentský znám již více než 70 let, protože Šubrt (1938) jej ve své práci (tab. 48) uvádí jako klouzek rezavý se správným latinským jménem. V současné době je v centru jeho rozšíření na Džbánu 10–16 lokalit, které jsou známy již od 70. let minulého století. Většina z nich s bližší lokalizací, nadmořskou výškou, popisem stromového porostu a prostředí, seznamem doprovodných druhů makromycetů a daty sběru je uvedena v publikacích Houdy (Houda 1986, 1990, 1993), Houdy a Hlaváčka (Houda et Hlaváček 1993) a Houdy a Tichého (Houda et

Tichý 1995). V této poslední práci je provedeno i ekologické hodnocení stanovišť tohoto druhu. Další lokalitu, vzdálenější od předchozích, udává Tichý (2008, 2009).

V tomto příspěvku chci upozornit na další dvě zatím nepublikované lokality klouzku tridentského. První z nich se nachází v Bitinském lese u Slavětína v. od Loun, asi 250 m od lokality zmiňované v práci J. Houdy a H. Tichého (Houda et Tichý 1995). Je vzdálená asi 20 m nalevo od silnice Slavětín–Peruc pod vrcholem silničního stoupání. V porovnání s ostatními lokalitami je atypická v tom, že se jedná o solitérní modřín opadavý (*Larix decidua*) v porostu smrku ztepilého (*Picea abies*) s borovicí lesní (*Pinus sylvestris*) a vtroušenými břízami (*Betula* sp.). Blízký porost keřů tvořil bez černý (*Sambucus nigra*) a ostružiník křovitý (*Rubus fruticosus*). Z makromycetů jsem zde našel pouze suchohřib hnědý (*Xerocomus badius*) a penízovku kuželovitou (*Rhodocollybia butyracea* f. *asema*), ale kromě klouzku tridentského žádný další druh z rodu *Suillus*. Jeden exemplář klouzku tridentského jsem tam sbíral 26.9.1998.

Koncem září 2009 mi byly doneseny houby k určení mezi nimiž byly i tři plodnice klouzku tridentského, které našel ing. Soukup. Vlastní poznatky o lokalitě nemám. Podle popisu sběratele se naleziště nachází u obce Hvížd'alka j. od Loun, 500 m východně od hájenky zvané U Kovandů. Jedná se o smrkový les s vtroušenými modřínem a dalšími blíže neurčenými stromy. Plodnice byly sbírány poblíž lesní cesty, což odpovídá ekologii tohoto druhu.

Celkem tedy bylo v oblasti Džbánu a v širším okolí Loun dosud zjištěno 18 lokalit klouzku tridentského; jejich nadmořská výška se přitom pohybovala v rozmezí 260–480 m. V rámci síťového mapování patří 11 lokalit do kvadrantu 5748, dvě lokality do 5749 a tři lokality do kvadrantu 5649.

Klouzek tridentský je v této oblasti nepůvodní a jeho výskyt je přísně vázán na pěstovaný modřín opadavý.

Literatura

- Holec S. (2008): Několik zajímavých nálezů makromycetů ze západních Čech. – Mykol. Listy no. 104: 47.
- Šutara J. et Janda V. (2006): *Suillus tridentinus* (Bres.) Singer. – In: Holec J. et Beran M., eds., Červený seznam hub (makromycetů) České republiky, Příroda 24: 213.
- Kluzák Z. et Smotlacha M. (1998): Vyhodnocení ankety „Houba roku 1997“. – Mykol. Sborn. 75: 9–10.
- Houda J. (1986): Klouzek tridentský roste na Džbánu. – Mykol. Listy no. 25: 10–11.
- Houda J. (1990): Podhorská mykoflóra Džbánu. – Mykol. Sborn. 67: 11–13.
- Houda J. (1993): Klouzek tridentský opět na Džbánu. – Mykol. Sborn. 70: 108–109.
- Houda J. et Hlaváček P. (1993): Podhorská mykoflóra Džbánu II. – Mykol. Sborn. 70: 104–107.

- Houda J. et Tichý H. (1995): Přísilniční stanoviště klouzku tridentského, *Suillus tridentinus* (Bres.) Sing. – Mykol. Sborn. 72: 119–121.
- Šubrt J. (1938): Průvodce houbařů. – Louny-Praha.
- Tichý H. (2008): Nová lokalita klouzku tridentského, *Suillus tridentinus* u Peruce. – Perucký Zprav. 2008(3): 27.
- Tichý H. (2009): Zprávy z Lounska. Další lokalita klouzku tridentského. – Mykol. Sborn. 85(2008): 127–128.

Herbert Tichý: *Suillus tridentinus* in the Džbán region and the vicinity of the town of Louny

The author summarizes localities of the non-indigenous *Suillus tridentinus* in the Džbán region and the vicinity of the town of Louny (NW Bohemia, Czech Republic), and publishes two new localities in this area.

Adresa autora: Obora 64, 440 01 Louny.

RECENZE

**Walter F. Mahaffee, Sarah J. Pethybridge, and David H. Gent (eds.):
Compendium of hop diseases and pests.**

American Phytopathological Society, St. Paul, Minnesota, USA, 2009, 112 p., 147 color images, 6 black and white images; ISBN 978-0-89054-376-4, cena 65.00 \$.

Další z řady kompendií vydávaných Americkou fytopatologickou společností je věnováno chorobám a škůdcům chmele. Na jeho přípravě se podílel kolektiv 45 autorů a recenzentů z celého světa. V úvodní kapitole je podána zevrubná charakteristika rodu *Humulus* jak po stránce botanické, tak jako významné zemědělské plodiny. Pozornost je věnována teoretickým i ryze praktickým aspektům pěstování chmele v celosvětovém měřítku.

Stěžejní část kompendia je uspořádána do 3 kapitol: první se věnuje infekčním chorobám chmele biotického původu a zahrnuje choroby způsobované houbami a oomycety, viry a viroidy, háďátky, bakteriemi a fytoplazmami. Druhá kapitola je věnována škůdcům a třetí se zabývá posklizňovými poruchami a poškozeními abiotického původu. U každé choroby jsou popsány symptomy napadení, je uveden původce a jeho biologická charakteristika, epidemiologie a způsob ochrany. Seznam doporučené literatury poskytuje další zdroj informací.

Celé kompendium dotvářejí barevné fotografie vystihující symptomy jednotlivých chorob, škůdců a poškození. Publikaci vhodně doplňuje i slovník pojmů a rejstřík.

Jak je psáno v úvodu, kompendium je určeno nejen všem, kteří se zabývají pěstováním chmele profesionálně, ale i pro zájemce o obecné vzdělání ve fytopatologii, entomologii, zahradnictví aj. Poskytuje informace přístupným způsobem a pro odborníky je užitečná jako komplexní příručka, ze které lze čerpat aktuální informace k danému problému.

Jaroslava M a r k o v á

OSOBNÍ

ING. PAVEL BARTOŠ, DRSC. OSMDESÁTNIKEM

V plné aktivní činnosti dosáhl Ing. Pavel Bartoš, DrSc osmdesáti let (nar. 30.3.1930 v Plzni). Po řadu let byl vedoucím pracovní skupiny odboru genetiky a šlechtění Výzkumného ústavu rostlinné výroby v Praze-Ruzyni, která studovala genetiku rezistence ozimé pšenice vůči jejím nejdůležitějším houbovým patogenům. Svou vědeckou dráhu započal v roce 1953, kdy po ukončení studií na fakultě zemědělského a lesnického inženýrství (nyní České zemědělské univerzitě) v Praze, nastoupil na oddělení mykologie Výzkumného ústavu rostlinné výroby v Praze Ruzyni. V roce 1961 obhájil kandidátskou práci na téma “Rezistence ovsa vůči prašné sněti”. Sněti a rzi obilnin byly nejdůležitějšími tématy jeho celoživotní práce. Podílel se na vývoji anaerobního moření osiva ječmene proti prašné sněti a na studiu fyziologické podstaty mechanismu účinku tohoto moření jak na osivo, tak i na patogena – *Ustilago nuda*. Tato metoda však ztratila praktické využití po uvedení systemického fungicidu Vitavax (carboxin) na trh kolem roku 1970.

Již od počátku své vědecké kariéry se ing. Bartoš snažil o uplatnění získaných poznatků ve šlechtění. Za tímto účelem navázal intenzivní a plodnou spolupráci se šlechtiteli pšenice. Testoval šlechtitelské materiály, šlechtitelům dodával inokulum pro testy a zúčastnil se organizování symposií šlechtitelů obilnin. Podílel se na vyšlechtění 14 nových odrůd pšenice.

Během postdoktorandského stipendia ve Winnipegu v Kanadě určil dosud neznámé geny rezistence východoevropských odrůd a studoval mechanismy variability obilních rzí. Významná byla jeho publikace o translokaci 1B1.1RS, která byla později široce využívána ve šlechtění. Rezistence odrůd pšenice nesoucích translokaci 1B1.1RS byla také tématem jeho práce později ve Wageningenu v Nizozemsku.

Díky jeho mezinárodním kontaktům se v roce 1972 konala v Praze konference o obilních rzích (Cereal Rusts Conference). Jako člen Výboru evropské a středozemní nadace pro výzkum obilních rzí a sněti napomáhal rozvoji kontaktů specia-

listů z východní a západní Evropy. Jím vedená laboratoř byla akreditována jako mezinárodně uznaná v rámci východoevropské spolupráce výzkumu rezistence vůči obilním rzím.

Později se ing. Bartoš jako koordinátor podílel na COST action 817 věnované obilním rzím. Se svými spolupracovníky v roce 1997 v Praze zorganizoval mezinárodní konferenci “Přístupy ke zlepšení rezistence s cílem dosáhnout budoucích požadavků: vzduchem přenosní patogeni pšenice a ječmene.”

Je autorem nebo spoluautorem více než 300 vědeckých prací publikovaných v domácích i zahraničních časopisech a 10 knih, včetně univerzitních skript. Na základě prací věnovaných genetice rezistence pšenice vůči původcům nejvýznamnějších rzí a jejich genetické variability získal v roce 1983 titul doktora věd.

Externě se podílel na výuce postgraduálních studentů a byl také konzultantem našich i zahraničních doktorandů. Přitom využíval svých širokých jazykových znalostí. Byl členem několika vědeckých rad a redakčních rad časopisů Plant Protection Science, Cereal Research Communications a Journal of Applied Genetics.

Ing. Pavel Bartoš, DrSc. je našim milým kolegou, ochotným poradit a pomoci každému. Jeho široký zájem o obor je stimulujícím pro všechny, kteří s ním přicházejí do styku, především pro mladé kolegy.

Je potěšením moci ve jménu českých mykologů, fytopatologů a šlechtitelů Ing. Pavlu Bartošovi, DrSc. blahopřát k významnému životnímu jubileu a vyslovit přání, aby se nadále těšil dobrému zdraví, aby jej neopouštěl zájem o práci v oboru a o vše kolem nás a aby byl i nadále našim laskavým rádcem a společníkem.

Ivo Bareš a Karel Veverka

ZPRÁVY Z VÝBORU ČVSM

ZÁPIS Z VALNÉ HROMADY ČVSM

Dne 19.4.2010 od 17 hod. se v Praze na katedře botaniky Přírodovědecké fakulty UK konala **valná hromada ČVSM** za přítomnosti 22 členů. Jednání valné hromady řídil V. Antonín (předseda).

Program:

1. Zahájení (V. Antonín)
2. Volba mandátové komise pro jednání valné hromady:
Schválení F. Soukup, K. Černý a J. Hýsek.
3. Přednáška: Anaerobní houby – RNDr. Kateřina Fliegerová, CSc.
Přednáška vyvolala značný zájem a bohatou diskusi.

4. Zpráva o činnosti ČVSM za období 2007-2009 (V. Antonín; viz dále)
5. Zpráva o hospodaření ČVSM za období 2007-2009 (K. Prášil, hospodář)
6. Zpráva o vydávání časopisu Czech Mycology (J. Holec, výkonný redaktor)
7. Zpráva o vydávání časopisu Mykologické listy (V. Antonín, redaktor)
8. Zpráva revizní komise o kontrole hospodaření (J. Marková, členka revizní komise)
9. Zpráva volební komise o výsledcích korespondenčních voleb (C. Korittová, členka volební komise; viz dále)
10. Oznámení o rozdělení funkcí ve výboru (V. Antonín)
Vzhledem k tomu, že personální složení výboru se po uskutečněných korespondenčních volbách nezměnilo, rozdělení funkcí ve výboru zůstává stejné:
Předseda: RNDr. Vladimír Antonín, CSc.
Místopředseda: RNDr. Jaroslav Klán, CSc.
Tajemník: RNDr. Alena Kubátová, CSc.
Hospodář: Mgr. Karel Prášil, CSc.
Členové výboru: Mgr. Jan Holec, Dr., RNDr. David Novotný, PhD., doc. RNDr. Michal Tomšovský, PhD.
Náhradníci členů výboru: RNDr. Alena Nováková, CSc., doc. RNDr. Michaela Sedlářová, PhD.
11. Návrhy na změny stanov (za výbor přednesla A. Kubátová)
 1. Změna sídla ČVSM (čl. I, bod 4) – vzhledem ke stěhování Mykologického oddělení Národního muzea do Horních Počernic výbor navrhl změnit sídlo ČVSM na „*Benátská 2, 128 01 Praha 2,*“ kde pracují dva současní členové výboru. (Schváleno všemi 22 hlasy.)
 2. Otázka ukončení členství ČVSM (čl. IX, bod 1c) – výbor navrhl zjednodušit administrativu. Upomínka na nezaplacení členských příspěvků již nemusí být zaslána doporučeně, stačí e-mailem nebo normální poštou. Navržená formulace: „*Individuální členství zaniká u řádných členů:
c) nezaplacením členských příspěvků po dobu dvou let, ačkoliv člen byl dvakrát upomenut e-mailem nebo písemně.*“ (Schváleno 21 hlasy, 1 se zdržel).
 3. Prodloužení funkčního období ze 3 na 4 roky (čl. XII, bod 3). (Schváleno 12 hlasy, 1 se zdržel, 9 proti).
 4. Členství ČVSM – výbor navrhl srozumitelnější formulaci textu v čl. IV, bod 3: „*Řádné členství opravňuje ke zvýhodnění při činnostech organizovaných ČVSM (např. při odběru publikací ČVSM).*“ (Schváleno 21 hlasy, 1 se zdržel).
 5. Organizační složky ČVSM (pobočky) – výbor navrhl zjednodušit formální procedury (čl. X, bod 3). Vyškrtnuto: „*Člen ČVSM může být členem pouze jedné pobočky.*“ Další navržená změna: „*Činnost pobočky řídí výbor pobočky jmenovaný výborem ČVSM na základě návrhů členů pobočky.*“ (V

současných stanovách je uvedeno, že výbor je volen členy pobočky.) (Schváleno 21 hlasy, 1 se zdržel).

6. Organizační složky ČVSM (sekce) – výbor navrhl podobné zjednodušení pro sekce (čl. X, bod 3). „*Činnost sekce řídí výbor sekce jmenovaný výborem ČVSM na základě návrhů členů sekce.*“ (Schváleno 21 hlasy, 1 se zdržel).
 7. Organizační složky ČVSM (redakční rada Mykologických listů a jiných publikací) – výbor navrhl upřesnění odpovídající současné situaci (čl. X, bod 6b, c).
bod 6b: „*Výbor jmenuje redaktory a členy redakční rady.*“
bod 6c: „*Redakční rady jiných publikací vydávaných ČVSM. Výbor jmenuje členy těchto redakčních rad.*“ (Schváleno 22 hlasy.)
 8. Orgány ČVSM (předsednictvo), čl. XIV – výbor navrhl zrušení předsednictva (a s tím spojenou úpravu dalších článků), protože v současné době ztratilo svůj význam pro operativní řešení záležitostí; současný výbor má malý počet členů a je schopen celý se sejit nebo řešit záležitosti e-mailem (čl. X, bod 6b,c). Pravomoci, resp. povinnosti předsednictva výbor navrhl přesunout na celý výbor (čl. XIII, bod 5). (Schváleno 21 hlasy, 1 se zdržel).
 9. Výbor ČVSM (čl. XIII, bod 5c a čl. XV, bod 1) – nepřijetí či vyloučení člena: výbor navrhl převést pravomoc rozhodnutí o odvolání při nepřijetí nebo vyloučení člena z výboru na revizní komisi, aby se člen neodvolával k témuž orgánu. (Schváleno 21 hlasy, 1 se zdržel).
12. Diskuse
- J. Holec aj. diskutovali o dalších směrech možného vývoje časopisu Czech Mycology a o jeho zaměření.
- Členové výboru (ti, kteří jsou ve funkci již 2 i 3 období) diskutovali o nutné obměně výboru pro příští funkční období.

Usnesení valné hromady ČVSM konané dne 19. dubna 2010

Valná hromada schválila:

- dílčí změny stanov
- zprávu výboru o činnosti ČVSM v uplynulém období (2007–2009)
- zprávu o hospodaření ČVSM v období 2007–2009
- zprávy o vydávání časopisů Czech Mycology a Mykologické listy
- zprávu revizní komise o kontrole hospodaření

Valná hromada vzala na vědomí:

- zprávu volební komise
- složení výboru pro příští funkční období (2010–2013)

Zapsala A. Kubátová

* * *

**ZPRÁVA O ČINNOSTI VÝBORU ČVSM
ZA VOLEBNÍ OBDOBÍ 2007–2009**

Výbor ČVSM pracoval po celé volební období beze změn v následujícím složení:

Předseda: Vladimír Antonín

Místopředseda: Jaroslav Klán

Tajemník: Alena Kubátová

Hospodář: Karel Prášil

Členové výboru: Jan Holec, David Novotný, Michal Tomšovský

Revizní komise: František Kotlaba, Jaroslava Marková, František Soukup

Česká vědecká společnost pro mykologii měla k 31.12.2009 celkem 203 členů, z toho 8 čestných a 33 zahraničních: 19 ze Slovenska a 14 z jiných zemí. Členský příspěvek byl po celou dobu 300,- Kč (250,- Kč pro studenty a důchodce) a obsahoval rovněž zaslání Mykologických listů. V uplynulých třech letech z členů naší společnosti zemřeli: RNDr. Anastázia Ginterová, CSc., RNDr. Václav Krs, Ivan Pobořil, Ing. RNDr. Antonín Vězda, CSc. (2008) a Oldřich Polák (2009).

Společnost pravidelně vydávala své dva časopisy – vědecký *Czech Mycology* a členský *Mykologické listy*.

V provozu je knihovna společnosti umístěná v prostorách knihovny katedry botaniky PřF UK, Benátská 2, Praha 2, která mohla čtenářům nabídnout řadu zahraničních časopisů a knih; většina z nich je získávána výměnou a dary. Společnost vlastní cca 900 knih a 137 titulů odborných časopisů. Pokračuje výměna časopisu *Czech Mycology* za 53 titulů vybraných mykologických periodik a separáty ze 26 států světa. Několik významných časopisů je v naší zemi zastoupeno pouze v naší knihovně. Nově jsme začali dostávat dva časopisy: *Schweizerische Zeitschrift für Pilzkunde* a *Svensk Mykologisk Tidskrift*; přestali jsme odebírat *Documents Mycologiques*. Seznam časopisů, stejně jako novinky knihovny, je zveřejněn na webových stránkách ČVSM. Začala se sestavovat databáze knih.

Webové stránky ČVSM existují již od roku 1999 a jsou spravovány Davidem Novotným. Jsou v anglické a české verzi, přičemž česká část je vzhledem k členské základně bohatší. Nejcennějšími částmi stránek jsou oddíly týkající se vědeckého časopisu *Czech Mycology* a odborného časopisu *Mykologické listy*. V případě *Czech Mycology* jsou v anglické i české verzi zveřejněny obsahy všech dosud vyšlých čísel (tj. od roku 1947), a jsou zveřejněny abstrakty všech článků, které v časopise s abstraktem vyšly. Od ročníku 58 (2006) jsou na webových stránkách k dispozici zdarma všechny články ve formě pdf souborů. Rovněž v případě *Mykologických listů* jsou v české verzi zveřejněny obsahy všech dosud vyšlých

čísel a od dvojčísla 84–85 také abstrakty všech řádných článků. V anglické verzi jsou obsahy Mykologických listů zveřejněny od čísla 71 a abstrakty rovněž od dvojčísla 84–85. Na webových stránkách jsou dále základní informace o ČVSM, stanovy ČVSM, odkazy na jiné zajímavé mykologické webové stránky, informace o členech ČVSM, kteří si zveřejnění přáli, o knihovně apod. Důležitá je složka Aktuality, kde jsou zájemci informováni o všech akcích společnosti, novinkách v knihovně a dalším aktuálním dění ve společnosti. Tyto webové stránky jsou pravidelně aktualizovány.

Na webových stránkách je v adresáři o Červeném seznamu databáze pro sběr dat pro příští vydání uvedeného seznamu, kterou technicky spravuje L. Edrová a odborně Miroslav Beran a Jan Holec. Do tohoto seznamu mohou nálezci doplňovat údaje o svých nálezech druhů zahrnutých v Červeném seznamu. Zatím do něj přispělo 23 profesionálních i amatérských mykologů a zapsali přes 1500 nálezů.

V roce 2007 byla dokončena a pro evidenci členů a odběratelů časopisů používána pravidelně aktualizovaná databáze v programu Access, kam jsou průběžně ukládány veškeré údaje potřebné pro styk s členskou základnou a s odběrateli časopisů. Velký dík za její správu patří L. Edrové – o to větší, že není členkou společnosti a práci dělá bez nároku na odměnu.

ČVSM pokračovala také v organizaci jednodenních konferencí. V roce 2007 (14. dubna v Praze) byly jeho tématem „Houby v antropogenním prostředí“, ale v roce 2008 (16. února v Českých Budějovicích) byla konference tématicky otevřená, bez přesně zadaného tématu. Akcí se zúčastnilo 70 (2007) a 60 (2008) profesionálních i amatérských mykologů. Abstrakty referátů a posterů byly publikovány v Mykologických listech č. 101 a 104. Početná a aktivní účast mnoha mykologů dokázala, že o tento typ akcí je zájem, ale že jednodenní akce už časově nepostačují, přičemž je mezi členy zájem o společná jednání mykologů studujících jak makromycety, tak i mikromycety. Proto byla ve dnech 27.–29. 8. 2009 organizována v Brně „Česko-slovenská vědecká mykologická konference“, která tématicky zahrnovala všechny obory mykologie. Zúčastnilo se jí 80 převážně profesionálních mykologů z ČR a SR (a jeden Korejec); zaznělo tam 69 příspěvků a bylo vyvěšeno 31 posterů. První dva dny proběhlo jednání a poslední den byla organizována exkurze do arboreta Mendelovy univerzity ve Křtinách. Akce se setkala s velkým ohlasem a většina účastníků byla s průběhem i výsledky spokojena. Abstrakty byly publikovány formou samostatné publikace. V září 2007 a 2008 se také uskutečnily workshopy „Micromyco 2007 a 2008“ v Českých Budějovicích za účasti 37, resp. 26 mykologů z ČR a SR. Většina prezentovaných příspěvků byla publikována ve formě samostatných sborníků.

ČVSM byla v letech 2006 a 2008 koordinátorem projektu „Ověřování lokalit kriticky a silně ohrožených druhů hub“, který organizovala a financovala AOPK ČR.

Cílem projektu je zmapovat současný výskyt druhů makromycetů, zařazených v novelizaci vyhlášky o chráněných druzích v ČR do kategorie kriticky a silně ohrožených druhů. V roce 2009 akce pokračovala druhy zařazenými ve vyhlášce mezi ohrožené druhy. Z důvodů nedostatku finančních prostředků proběhla pouze teoretická část projektu (metodika, exerce literatury, zadání nyní známých lokalit do databáze AOPK); v roce 2010 a v letech následujících by měla probíhat terénní část.

Sekce pro studium mikroskopických hub uspořádala každý rok vždy v jarních měsících jednu exkurzi. V roce 2007 byla směřována do oblasti horního toku Zahoránského potoka (Přírodní park Střed Čech), v roce 2008 na vrch Mramor v Českém krasu a v roce 2009 do rokliny Palečnického potoka a PR Grybla. Zúčastnilo se jich celkem 40 mykologů a fytopatologů včetně studentů mykologie.

Naše společnost se každoročně podílela na organizaci terénních mykologických akcí. V roce 2007 to bylo „15. jarní terénní setkání českých a slovenských mykologů“ v Horní Lomné v Moravskoslezských Beskydách (společně s ČVSM ji organizovaly Správa CHKO Beskydy a ZO ČSOP Radhošť). V září 2007 proběhl „Týden mykologických exkurzí v Orlických horách“, který se konal na Bedřichovce u Orlického Záhoří. Kromě ČVSM se na organizaci podílely Správa CHKO Orlické hory a Muzeum východních Čech v Hradci Králové. V říjnu 2008 ČVSM spolupředávala „5. Týden mykologických exkurzí v jižních Čechách“ v Nových Hradech a rovněž v říjnu 2008 byla na Moravě organizována terénní exkurze Britské mykologické společnosti.

Každoročně v říjnu bylo organizováno „Setkání mladých mykologů“. V roce 2007 (8. ročník) se uskutečnilo v Kokořínském Dole v CHKO Kokořínsko, v roce 2008 (9. ročník) v Orlických horách a v roce 2009 (10. ročník) v Poodří. Účastnilo se jich každý rok kolem 24 mladých profesionálních i amatérských mykologů a studentů mykologie z ČR, Slovenska a Rakouska.

Bylo dokončeno stěhování rozptýleného skladu a archivu společnosti z různých míst v ČR (budova Lékařské fakulty UK v Kateřinské ulici, katedra botaniky PřF UK Praha, hlavní budova Národního muzea v Praze, depozitář Moravského zemského muzea v Budišově) do nových depozitářů mykologického oddělení Národního muzea v Horních Počernicích, kde má o nich přehled člen výboru J. Holec. Fondy bude nutno v dalších letech třídit a uspořádat.

Společnost organizovala jako každý rok cykly přednášek v Praze a v Brně.

V roce 2009 bylo vytvořeno a prezentováno logo společnosti. Poprvé bylo použito během srpnové brněnské konference.

V ý b o r Č V S M

* * *

**VÝSLEDKY KORESPONDENČNÍCH VOLEB
do výboru a do revizní komise na funkční období 2010 až 2013**

Volební komise zvolená ve složení L. Gabrielová, B. Kokošková a C. Korittová vyhodnotila na svém zasedání 8.4.2010 korespondenční volby takto:

1. Bylo rozesláno 184 volebních lístků pro členy ČVSM oprávněné k volbě.
2. Přijato bylo 94 došlých obálek (tj. 51,1%) s platným volebním lístkem, 1 volební lístek byl neplatný. Někteří členové nevyužili možnost zvolit plný počet 7 kandidátů do výboru a 3 do revizní komise.
3. Do výboru navržení kandidáti získali tento počet hlasů:

1. Holec Jan, Dr.	81 hlasů – 86,2 %
2. Antonín Vladimír, RNDr., CSc.	79 hlasů – 84,0 %
3. Kubátová Alena, RNDr., CSc.	72 hlasů – 76,6 %
4. Tomšovský Michal, Doc. RNDr., Ph.D.	63 hlasů – 67,0 %
5. Klán Jaroslav, RNDr., Mgr., CSc.	60 hlasů – 63,8 %
6. Prášil Karel, Mgr., CSc.	57 hlasů – 60,6 %
7. Novotný David, RNDr., Ph.D.	50 hlasů – 53,2 %
<hr/>	
8. Nováková Alena, RNDr., CSc.	40 hlasů – 42,6 %
9. Sedlářová Michaela, Doc., RNDr., Ph.D.	34 hlasů – 36,2 %
<hr/>	
10. Kolařík Miroslav, Mgr., Ph.D.	24 hlasů – 25,5 %
11. Kříž Martin, Mgr.	23 hlasů – 24,5 %
12. Ostrý Vladimír, MVDr., CSc.	15 hlasů – 16,0 %

Prvních sedm zvolených kandidátů podle počtu získaných hlasů bylo zvoleno do výboru, další 2 kandidáti jsou náhradníky členů výboru.

Do revizní komise navržení kandidáti získali tento počet hlasů:

- | | |
|--|-------------------|
| 1. Marková Jaroslava, RNDr., CSc. | 77 hlasů – 81,9 % |
| 2. Kotlaba František, RNDr., CSc. | 61 hlasů – 64,9 % |
| 3. Černý Karel, Mgr. | 41 hlasů – 43,6 % |
| <hr/> | |
| 4. Koukol Ondřej, Mgr., Ph.D. | 40 hlasů – 42,6 % |
| 5. Křížková-Kudlíková Iva, Mgr., Ph.D. | 29 hlasů – 30,9 % |

První 3 kandidáti podle počtu dosažených hlasů se stávají členy revizní komise, další 1 kandidát náhradníkem revizní komise.

4. Volební komise zjistila, že volby do výboru a revizní komise ČVSM proběhly ve smyslu stanov a ve smyslu pokynů k volbám bez závad. Doklady o provedené

volbě, tj. 94 platných volebních lístků a 1 neplatný volební lístek, jsou součástí této zprávy a jsou přiloženy včetně sčítacího archu v uzavřené obálce.

5. Zprávu o vyhodnocení korespondenčních voleb obdrží výbor ČVSM ve složení podle uplynulého volebního období.

V Praze dne 8. dubna 2010

Volební komise ČVSM

* * *

Dne 19.4.2010 se v Praze před zahájením valné hromady na katedře botaniky Přírodovědecké fakulty UK konala schůze výboru ČVSM; přítomni byli dosavadní členové výboru: V. Antonín (předseda, redaktor Mykologických listů), J. Klán (místopředseda), A. Kubátová (tajemnice), J. Holec (výkonný redaktor Czech Mycology), K. Prášil (hospodář), D. Novotný (webové stránky, sledování plateb). Omluvil se M. Tomšovský.

Na programu byly dva základní body:

1. Příprava valné hromady

Výbor konstatoval, že program valné hromady je zajištěn, jednotlivé zprávy jsou připraveny. Diskutován byl způsob přednesení změn stanov a hlasování; výbor doporučil hlasovat o každé změně zvlášť.

2. Výsledky voleb, rozdělení funkcí ve výboru

Volby do výboru a revizní komise nevedly k žádným personálním změnám. Rozdělení funkcí ve výboru zůstává beze změn, nicméně dojde k některým dílčím změnám (např. změny ve složení redakční rady Czech Mycology).

Zapsala A. K u b á t o v á

<p>MYKOLOGICKÉ LISTY 101-110 OBSAH, RODOVÝ A DRUHOVÝ REJSTŘÍK</p>

MYKOLOGICKÉ LISTY: 2007: č. 101, 102
2008: č. 103, 104, 105
2009: č. 106, 107, 108, 109
2010: č. 110

OBSAH ČÍSEL 101-110:

ANTONÍN V.:

- Existuje bedla jedovatá (*Macrolepiota venenata*)? (abstrakt) 101: 51, 2007

- První nález zvonečkovky modrošedé – *Campanella caesia* (Basidiomycota, Marasmiaceae) v České republice 107: 19, 2009
- ANTONÍN V., JANKOVSKÝ L. a TOMŠOVSKÝ M.:**
- *Armillaria mellea* v ČR a vnitrodruhová variabilita jejích světových populací (poster) 104: 48, 2008
- ANTONÍN V. a TOMŠOVSKÝ M.:**
- Studie komplexu *Armillaria cepistipes* – *A. gallica* v České republice a na Slovensku (abstrakt) 104: 36, 2008
- Klíč k určování našich druhů václavek (*Armillaria*) s poznámkami k jednotlivým druhům 110: 1, 2010
- BERAN M.:**
- Makromycety v prostředí arboreta Botanické zahrady při VOŠ a SZeŠ v Táboře (abstrakt) 101: 38, 2007
- BOROVÍČKA J.:**
- Pečárky – *Agaricus* rostoucí v Praze a okolí (abstrakt) 101: 53, 2007
- BOROVÍČKA J., KOTRBA P., GRYNDLER M. a ŘANDA Z.:**
- Drahé kovy v houbách (abstrakt) 104: 45, 2008
- BOROVÍČKA J., ŘANDA Z. a JELÍNEK E.:**
- Obsah antimonu ve velkých houbách z čistých a kontaminovaných oblastí (poster) 101: 54, 2007
- BUČINOVÁ K. a JAMNICKÁ G.:**
- Porovnanie obsahu medi, zinku, olova a kadmia u vybraných druhov makromycétov na troch trvalých výskumných plochách ovplyvnených rozdielnym stupňom imisnej záťaže (poster) 104: 49, 2008
- BUČINOVÁ K. a URBAN A.:**
- Inventarizácia a determinácia druhovej diverzity makromycétov na úrovni plodníc a na základe analýzy nrDNA získanej z pôdnych monolitov v rámci troch trvalých výskumných plôch Kremnických a Štiavnických vrchov (abstrakt) 104: 43, 2008
- BUREL J.:**
- Průzkum pražské mykoflóry v roce 2007 (abstrakt) 104: 43, 2008
- BUŠEK B.:**
- *Inocybe asterospora* Quél. f. *velata* Bon et Carteret – zajímavý nález v rámci mezinárodního mykologického setkání 2006 101: 9, 2007

ČÍŽEK K.:

- Vatičkovité houby České republiky a Slovenska XXI. *Tomentellopsis echinospora* - vatovečka ostnovýtrusá 101: 1, 2007
- Vatičkovité houby České republiky a Slovenska XXII. *Tomentella subcinerascens* - vatička sivá 103: 1, 2008
- Vatičkovité houby České republiky a Slovenska XXIII. *Amaurodon viridis* – vatička zelená 105: 1, 2008
- Vatičkovité houby České republiky a Slovenska XXIV. *Tomentella griseo-umbrina* - vatička drobnovýtrusá 107: 1, 2009
- Vatičkovité houby České republiky a Slovenska XXV. *Tomentella atroarenicolor* - vatička šidlonosná 109: 1, 2009

DECKEROVÁ H.:

- Makromycety ostravských hornických hald (abstrakt) 101: 47, 2007
- Rok 2007 s Červeným seznamem na severní Moravě a ve Slezsku (abstrakt)
..... 104: 45, 2008
- Mykoflóra Štramberka a jeho okolí 108: 18, 2009

DVOŘÁK D. a NOVOTNÝ D.:

- Přehled druhů nalezených během 9. setkání mladých mykologů v Uhřínově v Orlických horách 110: 18, 2010

EGERTOVÁ Z. a KRÍŽ M.:

- Průzkum mykoflóry Bredovské zahrady v roce 2008 106: 24, 2009

FELLNER R.:

- *Hygrophorus personii* – široce rozšířený druh v jižní části CHKO Český kras? (poster) 104: 50, 2008

GRYNDLER M., HRŠELOVÁ H. a SOUKUPOVÁ L.:

- Interakce mykorizních hub a humusu v lesní půdě (abstrakt) 104: 40, 2008
- Ovlivnění genové exprese bazidiomycetů faktory půdního prostředí (poster)
..... 104: 51, 2008

HAGARA L.:

- Nové nálezy *Botryobasidium medium* 102: 15, 2007

HAVRÁNEK P., DUŠEK K. a VOTRUBA P.:

- Smržovité houby (*Morchellaceae*) a ochrana genofondu zahradnický významných hub (poster) 101: 55, 2007

HLŮŽA B.:

- Mapování jedovatých hub v České republice 103: 11, 2008

- Současné znalosti o rozšíření muchomůrky slámožluté – *Amanita gemmata* (Fr.) Gillet v České republice 105: 20, 2008

HOLEC J.:

- *Pholiota heteroclita* – vzácná houba přirozených i člověkem vytvořených biotopů (abstrakt) 101: 39, 2007
- Mykologický inventarizační průzkum národní přírodní rezervace Voděradské bučiny v roce 2007 104: 5, 2008

HOLEC J. a ADAMČÍK S.:

- Zajímavé a vzácné houby travních společenstev, zejména kyjankovité, nalezené během setkání mladých mykologů na Kokořinsku v říjnu 2007 104: 13, 2008

HOLEC J. a ANTONÍN V.:

- Bedla olivolupenná – *Lepiota elaiophylla*, její první nálezy v České republice a poznámky k podobnému druhu *L. xanthophylla* 106: 5, 2009

HOLEC J., DVOŘÁK D. a ANTONÍN V.:

- Zajímavé a vzácné luční houby nalezené během týdne mykologických exkurzí v Orlických horách (2007) na lokalitách Přední Ochoz a PR Hořečky 103:16, 2008

HOLEC S.:

- Několik zajímavějších nálezů makromycetů ze západních Čech (abstrakt) 104: 47, 2008

HOLEC S. a ZELENÝ L.:

- Houby intravilánu města Plzně (abstrakt) 101: 52, 2007

HOLUB F., DVOŘÁK M., CHMELÍKOVÁ E. a CUDLÍN P.:

- Typy ekotomykorhiz v přirozených smrčínách Krkonoš (abstrakt) 104: 39, 2008

CHLEBICKÁ M.:

- Znaky na vrcholu a bázi vřevka a jejich význam při běžném určování druhů čeledi *Lachnaceae* (abstrakt) 104: 37, 2008

JINDŘICH O.:

- *Clavaria rosea* – kyjanka růžová, vzácný druh evropské mykoflóry, nalezena u Brna 101: 7, 2007
- *Otidea tuomikoskii* - nový druh pro naši mykofloru 103: 8, 2008
- Kyjankovité a kuřátkovité houby jižních Čech (abstrakt) 104: 46, 2008
- *Neolecta vitellina* v České republice 110: 10, 2010

JINDŘICH O., KRAMOLIŠ J. a TMEJ L.:

- *Clavaria zollingeri* (Basidiomycetes, Clavariaceae) po více než 20 letech opět nalezena v České republice 105: 15, 2008

KAUTMANOVÁ I., ADAMČÍK S. A RIPKOVÁ S.:

- Diverzita mykoflóry poloprirodzených biotopov - mapovanie, hodnotenie a ochrana (abstrakt) 101: 43, 2007

KOTLABA F.:

- Pátý příspěvek k houbám Soběslavských blat 101: 14, 2007
- Nové lokality vzácné kornatcovité houby škrobnatce terčovitého – *Aleurodiscus disciformis* v Čechách 102: 17, 2007
- Čírůvka osiková – *Tricholoma frondosae*, dvojník čírůvky zelánky . 106: 1, 2009
- Bohatý výskyt škrobnatce terčovitého - *Aleurodiscus disciformis* (Corticiaceae) na javoru mléči 110: 7, 2010

KOTLABA F. a POUZAR Z.:

- Dva velmi vzácné druhy větvovek - *Vuilleminia megalospora* a *Vuilleminia cystidiata* (Corticiaceae) v České republice 104: 1, 2008
- Ekologie lesklokorky pryskyřičnaté – *Ganoderma resinaceum* – a její rozšíření v Čechách 107: 14, 2009
- Ekologie choroše lesklokorky tmavé - *Ganoderma adspersum* - v Čechách 109: 11, 2009

KOUKOL O.:

- Chlór, špička žiněná a krystaly na myceliu 102: 4, 2007

KOUT J. a VLASÁK J.:

- Mykologický průzkum strmých strání v údolí Vltavy se zaměřením na vzácné druhy chorošů. Populační studie *Fomitopsis rosea* (poster) 104: 54, 2008
- Vzácné choroše České republiky, zejména z jižních Čech 108: 22, 2009

KŘÍŽ M.:

- Nová lokalita kalichovky půvabné - *Haasiella venustissima* - v České republice 102: 1, 2007

LAZEBNÍČEK J.:

- Check-list makromycetů České republiky (abstrakt) 104: 48, 2008

LEPŠOVÁ A. a ZÍBAR T.:

- Houby na výsypkách v Sokolovské hnědouhelné pánvi (abstrakt) 101: 47, 2007

NOVÁK J. a PALOVČÍKOVÁ D.:

- Chřadnutí borovice lesní v důsledku lidské činnosti v NP Podyjí (abstrakt)

- 101: 39, 2007
- ŠRŮTKA P. a PAŽOUTOVÁ S.:**
- Pilóřitkovití (*Hymenoptera: Siricoidea*) – opomíjení šířitelé dřevokazných hub v antropogenním i přírodním prostředí (abstrakt) 101: 40, 2007
- ŠVECOVÁ A.:**
- Šíření vybraných druhů hub zahradnickými substráty (abstrakt) ... 101: 44, 2007
 - Rod *Pleurotus* a vybrané druhy mykofilních brouků (*Coleoptera*) (abstrakt) 104: 42, 2008
- TICHÝ H.:**
- Další nález klouzku žíhaného - *Suillus collinitus* - pod listnáči 106: 10, 2009
 - Chráněné a ohrožené druhy hub (makromycetů) v širším okolí Loun 109: 25, 2009
- TOMŠOVSKÝ M.:**
- Molekulární fylogenetika evropských zástupců rodu *Ceriporiopsis* (abstrakt) 104: 38, 2008
- TONDL F.:**
- *Entoloma incarnatofuscescens* - vzácný nebo přehlížený druh naší mykoflóry? ... 109: 16, 2009
- VALDA S.:**
- Příspěvek k poznání našich podzemních hub – I. část: *Ascomycota* . 108: 1, 2009
- VALTER J.:**
- Mé nálezy hlízenky sasankové - *Dumontinia tuberosa* z jižních Čech 102: 21, 2007
- VAMPOLA P.:**
- Dřevokazné houby v budovách 104: 21, 2008
 - Příspěvek k poznání outkovečky olšové (*Antrodiella ichnusana*) ... 105: 10, 2008
 - Příspěvek k poznání vzácného choroše plstnantce jižního (*Spongipellis litschaueri*) 107: 9, 2009
 - Poznámky k choroši pórnatce žlutobílé - *Junghuhnia luteoalba* 108: 14, 2009
- VAMPOLA P. a VÁGNER A.:**
- Příspěvek k poznání vzácné chorošovité houby pórnatky narymské (*Perenniporia narymica*) 102: 8, 2007
- VAŠUTOVÁ M., ANTONÍN V. a URBAN A.:**
- Fylogeneze čeledi *Psathyrellaceae* (abstrakt) 104: 39, 2008

VLASÁK J.:

- Choroše v národních parcích na severozápadě USA 104: 30, 2008

MIKROSKOPICKÉ HOUBY:

ČERNÝ K.:

- Primární sukcese společenstva mikroskopických hub v antropogenních substrátech odvalů (abstrakt) 101: 46, 2007

ČERNÝ K., STRNADOVÁ V. a GABRIELOVÁ Š.:

- Nové poznatky o rozšíření *Phytophthora alni* v ČR (poster) 104: 56, 2008

DUMALASOVÁ V. a BARTOŠ P.:

- Sněti mazlavé a odolnost pšenice (abstrakt) 101: 41, 2007

DVOŘÁK M., TOMŠOVSKÝ M. a JANKOVSKÝ L.:

- Molekulární analýza původce grafiózy jilmů (poster) 104: 50, 2008

HEJNÁ M., MARKOVÁ J. a KOLAŘÍK M.:

- Molekulární analýza travních druhů rzí s aecii na rodech *Ranunculus* a *Ficaria* (poster) 104: 51, 2008

HUBKA V.:

- N Dermatofytické vláknité houby izolované při suspektní onychomykóze
..... 107: 23, 2009

HÝSEK J. a SVOBODA P.:

- Nebezpečná karanténní tracheomykóza chmele vyvolaná *Verticillium albo-atrum* (abstrakt) 101: 42, 2007

HÝSEK J. a VACH M.:

- Sledování výskytu houbových chorob obilnin v posledních letech
..... 106: 12, 2009

JUNÁŠKOVÁ J. a PALOVČÍKOVÁ D.:

- Rozšíření a bionomie zástupců čeledi *Erysiphaceae* na okrasných dřevinách v parcích města Brna (abstrakt) 101: 41, 2007

KOKEŠ P.:

- Příspěvek k rozšíření fytopatogenních plísní, rzí a snětí na Slovensku – 3
..... 103: 24, 2008

KUBÁTOVÁ A.:

- Atlas mikroskopických saprotrofních hub (*Ascomycota*) (abstrakt)
..... 101: 53, 2007

KUBÁTOVÁ A., KOLÁŘÍK M. a JABLONSKÝ I.:

- *Trichoderma aggressivum* – první nález v České republice 109: 18, 2009

LEBEDA A., PETRŽELOVÁ I. a MARYŠKA Z.:

- Srovnávací analýza virulence *Bremia lactucae* v populacích *Lactuca sativa* a *L. serriola* (abstrakt) 104: 41, 2008

LEIŠOVÁ L., MINAŘÍKOVÁ V. a HANZALOVÁ A.:

- Charakterizace hub rodu *Pyrenophora* parazitujících na ječmeni a pšenici (abstrakt) 104: 38, 2008

MALINOVÁ M.:

- Houbové choroby topolů a monitoring zdravotního stavu v klonových archívech výzkumné stanice VÚLHM Kunovice (poster) 101: 55, 2007

MIESLEROVÁ B., LEBEDA A. a ČESNEKOVÁ E.:

- Variabilita interakcí *Lactuca* ssp. - *Golovinomyces cichoracearum* (poster)
..... 104: 52, 2008

MRÁZKOVÁ M., ČERNÝ K. a GABRIELOVÁ Š.:

- Vybrané choroby rododendronů a azalek způsobované mikroskopickými parazitickými houbami (poster) 104: 55, 2008

MÜLLER J. a SUTORÝ K.:

- Nová lokalita vzácné rzi *Puccinia australis* na Slovensku 106: 20, 2009

NOVÁKOVÁ A.:

- Půdní mikroskopické houby ve vybraných hnědouhelných výsypkách České republiky a Německa (abstrakt) 101: 45, 2007
- Zajímavé nálezy hub z jeskyní České republiky a Slovenska (abstrakt)
..... 104: 44, 2008

NOVOTNÝ D.:

- Houby rodu *Pezicula* a *Glomerella* a ovocné dřeviny 102: 48, 2007
- Ophiostomatální houby České republiky (abstrakt) 104: 42, 2008
- Srovnání rychlosti růstu kultur *Colletotrichum acutatum* na bramborovo-dextrózovém agaru od různých výrobců 110: 13, 2010

PASTIRČÁK M.:

- Diverzita mikroskopických hub agrárního ekosystému (poster) 101: 56, 2007

PASTIRČÁKOVÁ K.:

- Fytopatologické aspekty introdukovaných mikromycét (poster) ... 101: 57, 2007

PIECKOVÁ E. a PIVOVAROVÁ Z.:

- Mikroskopické vláknité huby vo vnútorných priestoroch obytných budov na Slovensku (abstrakt) 101: 48, 2007

PIVOVAROVÁ Z. a PIECKOVÁ E.:

- Rast mikromycét na stavebných materiáloch - modelové pokusy (abstrakt)
..... 101: 49, 2007

PRÁŠIL K. a SKOŘEPOVÁ M.:

- Dematiové hyfomycety v povrchovém kožním materiálu středočeských pacientů (abstrakt) 101: 51, 2007

PRAŽÁKOVÁ K. a ŠIMŮNEK J.:

- Termorezistentní houby z půd s různou mírou intenzity obdělávání (abstrakt).....
..... 101: 46, 2007

PŘIKRYL Z.:

- Mykobiota ambroziových brouků deštného tropického pralesa Papuy Nové Guineje (abstrakt) 104: 41, 2008

REMEŠOVÁ J. a KOCOUREK F.:

- Mikromycety rodu *Fusarium* na ječmeni (poster) 101: 57, 2007

SALAVA J. a NOVOTNÝ D.:

- Identifikace *Neofabraea alba* pomocí polymerázové řetězové reakce
..... 105: 23, 2008

SEDLÁKOVÁ B. a LEBEDA A.:

- Druhové spektrum a hostitelský okruh padlí tykvovitých v České republice (poster) 104: 53, 2008

SEDLÁŘ J., SEDLÁŘOVÁ M. a FLUSSER J.:

- Digitální zpracování obrazu v rozpoznávání patogenů rostlin (poster)
..... 104: 53, 2008

SEDLÁŘOVÁ M., STOJASPAL K. a LEBEDA A.:

- Biologie *Erysiphe azaleae* na *Rhododendron luteum* v České republice (poster)..
..... 101: 58, 2007

SLEZÁKOVÁ L., KUBÁTOVÁ A. a KOCOUREK F.:

- Potenciálně toxinogenní mikromycety na transgenní Bt-kukuřici a netransgenních hybridech kukuřice (poster) 101: 58, 2007

SUCHÁNKOVÁ Z.:

- Houby jako alternativní potrava fytoparazitických háďátek z čeledí *Aphelenchiodae* a *Anguinidae* (abstrakt) 101: 43, 2007

SUMÍKOVÁ T., REMEŠOVÁ J., CHROPOVÁ J. a ŠÍP V.:

- Toxinogenní mikromycety rodu *Fusarium* a jejich chemotypy (poster)
..... 101: 59, 2007

ŠAFRÁNKOVÁ I.:

- Méně známé patogeny okrasných rostlin (poster) 104: 54, 2008

ŠIMONVIČOVÁ A.:

- Využití biomasy mikromycét při snižování obsahu Cd, Cu, Ni, Pb a Zn z vodného prostředí (abstrakt) 101: 49, 2007

ŠIMŮNEK J., LEFNEROVÁ D. A RYŠKA S.:

- Mikroskopické houby ve skladu starých tisků v průběhu stěhování do nových prostor (poster) 101: 60, 2007

VEČEŘOVÁ K. a ŠIMŮNEK J.:

- Citlivost mikroskopických hub z nemocničního prostředí k užívaným desinfekčním prostředkům (abstrakt) 101: 50, 2007

OSOBNÍ:

ANTONÍN V.:

- Alois Vágner sedmdesátníkem! 109: 31, 2009

DECKEROVÁ H.:

- Vzpomínka na ing. Jana Kuthana 103: 30, 2008

DECKEROVÁ H. a HLŮZA B.:

- K nedožitým osmdesátým narozeninám ing. Jana Kuthana (1929-1997)
..... 107: 35, 2009

DECKEROVÁ H. a VAŠUTOVÁ M.:

- K osmdesátým narozeninám Bronislava Hlůzy 108: 33, 2009

HOLEC J.:

- Dr. František Kotlaba osmdesátníkem 102: 23, 2007

KOTLABA F.:

- Dvě výročí profesora Josefa Velenovského (22.4.1858-7.5.1949) .. 108: 38, 2009

KOTLABA F. a POUZAR Z.:

- Některé osobnosti české mykologie – 1 103: 32, 2008
- Některé osobnosti české mykologie – 2 104: 27, 2008
- Některé osobnosti české mykologie – 3 105: 30, 2008
- Některé osobnosti české mykologie – 4 106: 32, 2009
- Zemřela chorvatská mykoložka dr. Milica Tortić (1920-2008) 104: 26, 2008
- Na památku anglického mykologa J. T. Palmera 106: 24, 2009
- Mykolog Josef Herink – 10 let od jeho smrti 108: 36, 2009

KUBÁTOVÁ A.:

- Významné životní jubileum doc. Olgy Fassatiové - 85 let 109: 30, 2009

NOVOTNÝ D.:

- Dvě výročí A. C. J. Cordy (1809-1849) 110: 29, 2010

PEŠKOVÁ V.:

- Životní jubileum Ing. Vlastislava Jančaříka, CSc. 101: 20, 2007

PRÁŠIL K.:

- Rozhovor s letošním sedmdesátníkem RNDr. Václavem Šaškem, CSc.
..... 102: 30, 2007
- Bibliografie dr. Václava Šaška, CSc. 103: 39, 2008

RECENZE:

ČERNÝ K.:

- Mannon E. Gallegly and Chuanxue Hong: *Phytophthora: Identifying Species by Morphology and DNA Fingerprints*. American Phytopathological Society, St. Paul, Minnesota, USA, 2008, 158 p., 652 fotografií – ISBN 978-0-89054-364-1; cena 79 \$. [Recenze.] 106: 36, 2009

HOLEC J.:

- Šutara J., Mikšík M. a Janda V.: *Hřibovité houby. Čeled' Boletaceae a rody Gyrodon, Gyroporus, Boletinus a Suillus*. Academia, Praha, 294 p., 2009, ISBN 978-80-200-1717- 8. Cena 295 Kč (v knihkupectví Academia). [Recenze.]
..... 108: 39, 2009

KUBÁTOVÁ A.:

- Ann Bell: *An illustrated guide to the coprophilous Ascomycetes of Australia*. CBS Biodiversity Series No. 3, Centraalbureau voor Schimmelcultures, Utrecht, The Netherlands, 2005, 172 p., ISBN 90-70351, ISSN 1571-8859. Cena 55 €. ..
..... 101: 23, 2007
- Frank M. Dugan: *The identification of fungi. An illustrated introduction with keys, glossary, and guide to literature*. The American Phytopathological So-

- ciety, St. Paul, Minnesota, USA, 2006, VI + 176 p. ISBN 0-98054-336-4. Cena 65 \$. [Recenze.] 102: 39, 2007
- Priscilla Chaverri, Miao Liu and Kathie T. Hodge: Neotropical *Hypocrella* (anamorph *Aschersonia*), *Moelleriella*, and *Samuelsia*. *Studies in Mycology* 60, 2008, 68 p., CBS Fungal Biodiversity Centre, Utrecht. The Netherlands, ISBN 978-90-70351-70-0, ISSN 0166-0616, cena 40 €. [Recenze.] 108: 43, 2009

MARKOVÁ J.:

- S. Roger Rimmer, Vernon I. Shattuck, and Lone Buchwaldt /ed./: Compendium of Brassica diseases. The American Phytopathological Society, St. Paul, Minnesota, USA, 2007, VIII + 117 p., 191 fig.- ISBN 978-0-89054-344-3, cena \$ 59.00. [Recenze.] 103: 37, 2008
- R. Kenneth Horst and Raymond A. Cloyd: Compendium of Rosa diseases and pests. 2nd edition. The American Phytopathological Society, St. Paul, Minnesota, USA, 2007, VII + 83 p., 153 color photographs, 17 black and white illustrations – ISBN: 978-0-89054-355-9, cena \$ 59.00. [Recenze.] 103: 38, 2008

NOVOTNÝ D.:

- Václav Kůdela, Marcela Braunová a kol.: Česko-anglická rostlinolékařská terminologie - Czech-English Plant Health Terminology. Academia, Praha, 2007, 876 str., ISBN 978-80-200-1550-1, cena 1290 Kč. [Recenze.] 106: 38, 2009
- Summerbell R. C., Currah R. S. and Sigler L. (eds.): The Missing Lineages. Phylogeny and ecology of endophytic and other enigmatic root-associated fungi - *Studies in Mycology* 53. Centraalbureau voor Schimmelcultures, Utrecht, The Netherlands, 2005, VI + 262 pp., ISBN-10: 9070351-58-7, ISBN-13: 987-90-798979870351-58-8. Cena € 65. [Recenze.] 102: 38, 2007
- Gryzenhout M., Wingfield B. D. and Wingfield M. J., Taxonomy, phylogeny, and ecology of bark-inhabiting and tree-pathogenic fungi in the *Cryphonectriaceae*. American Phytopathological Society, St. Paul, Minnesota, USA, 2009, 126 p. – ISBN 978-0-89054-367-2. Cena 119 \$. [Recenze.] 109: 33, 2009

OTČENÁŠEK M.:

- Alena Tomšíková: Nové poznatky v diagnostice mykóz. Nakladatelství Karolinum, Praha, 2006, 283 str., ISBN 80-246-1051-5. [Recenze.] 101: 21, 2007

REDAKCE:

ANTONÍN V.:

- Redakční sdělení 106: 44, 2009

REDAKCE:

- Oprava 102: 48, 2007

- Mykologické listy zařazené do Seznamu recenzovaných neimpaktovaných periodik vydávaných v ČR 105: 35, 2008
- Sdělení 105: 36, 2008
- Výroční členů ČVSM v roce 2008 103: 30, 2008
- Výroční členů ČVSM v roce 2010 110: 32, 2010

ZPRÁVY O AKCÍCH:

ANONYMUS:

- Konference „Houby v antropogenním prostředí“, Praha, 14. dubna 2007 - Abstrakty 101: 38, 2007
- Výroční konference ČVSM České Budějovice, 16. února 2008 - Abstrakty
..... 104: 36, 2008

ANTONÍN V.:

- 15. jarní terénní setkání českých a slovenských mykologů 101: 29, 2007
- Výstava „Darwin“ v Moravském zemském muzeu v Brně 108: 47, 2009

ANTONÍN V. a ROHÁČOVÁ M.:

- Houby zblízka 108: 47, 2009

ANTONÍN V., HÝSEK J. a TOMŠOVSKÝ M.:

- XI. kongres evropských mykologů 102: 40, 2007

ANTONÍN V. a VÁGNER A.:

- Cyklus přednášek brněnské pobočky České vědecké společnosti pro mykologii ..
..... 110: 34, 2010

BERAN M. a EDROVÁ L.:

- Týden mykologických exkurzí v jižních Čechách (V. ročník) 108: 44, 2009

EDROVÁ L. a TOMŠOVSKÝ M.:

- 1. česko-slovenská vědecká mykologická konference 109: 34, 2009

HÁJEK J. a SAMKOVÁ V.:

- Týden mykologických exkurzí v Orlických horách 102: 46, 2007

KOLAŘÍK M. a KOUKOL O.:

- Novinky z 8. mezinárodního mykologického kongresu v Cairns [error: „7.“]
..... 101: 25, 2007

KUBÁTOVÁ A.:

- Jak probíhal seminář „Život v půdě X?“ 107: 38, 2009

MÁJEK T.

- 10. setkání mladých mykologů 110: 32, 2010

NOVÁKOVÁ A.:

- Workshop „MICROMYCO 2007“ 102: 44, 2007

WOLFOVÁ J.:

- 10. setkání mladých mykologů 107: 40, 2009

WÜRTHERLOVÁ T.:

- Setkání mladých mykologů 106: 41, 2009

RŮZNÉ:

ANONYMUS:

- Logo České vědecké společnosti pro mykologii 109: 40, 2009

BERAN M., DVOŘÁK D., HOLEC J. a EDROVÁ L.:

- Databáze nálezů hub uvedených v Červeném seznamu - výzva ke spolupráci
..... 101: 31, 2007

EDROVÁ L., BERAN M. a HOLEC J.:

- Shromažďování údajů o nálezích ohrožených hub – databáze na internetu již funguje! (abstrakt) 104: 46, 2008

HLŮZA B.:

- Mykologické listy 92-100: obsah, rodový a druhový rejstřík 103: 52, 2008

HOLEC J.:

- MycoBank - databáze shromažďující novinky v nomenklatuře hub 105: 34, 2008

HOLEC S., CHOCHOLOUŠKOVÁ Z., KUČERA T. Č. a ZELENÝ L.:

- Ohlednutí za historií mykologie na Západočeské univerzitě v Plzni, doplněné o seznam diplomových a bakalářských prací obhájených na KBI ZČU v Plzni v letech 1998-2009 109: 35, 2009

KOTLABA F. a POUZAR Z.:

- Nutnost ustálení českých jmen hub (abstrakt) 104: 36, 2008

PRACOVNÍCI MYKOLOGICKÉHO ODDĚLENÍ NÁRODNÍHO MUZEA:

- Omezení provozu mykologického herbáře Národního muzea (PRM)
..... 107: 41, 2009

VALTER J.:

- Fotografování makromycetů v ateliéru bez stínů 101: 30, 2007

ZPRÁVY Z VÝBORU ČVSM:

ANTONÍN V.:

- Volby 2010 107: 43, 2009

KLÁN J.:

- Pozvánka na cyklus přednášek ČVSM v roce 2009 106: 40, 2009

KUBÁTOVÁ A.:

- Zápis ze schůze výboru ČVSM 101: 34, 2007; 103: 50, 2008;
104: 34, 2008; 106: 42, 2009; 107: 42, 2009; 110: 35, 2010

BAREVNÉ FOTOGRAFIE:

ANONYMUS:

- Vláknice hvězdovýtrusá – *Inocybe asterospora* f. *velata* 101: 4. str. obálky, 2007
- *Trichoderma aggressivum* f. *europaeum* CCF 3865 109: 4. str. obálky, 2009

ANTONÍN V.:

- Kyjovečka útlá – *Ramariopsis subtilis* (Pers.: Fr.) R. H. Petersen
..... 104: 4. str. obálky, 2008
- Bedla olivolupenná – *Lepiota elaiophylla* 106: 4. str. obálky, 2009
- Václavka severská – *Armillaria borealis* 110: 4. str. obálky, 2010

BUREL J.:

- Kyjanka zakouřená – *Clavaria fumosa* Fr.: Fr. 103: 4. str. obálky, 2008
- Voskovka Reidova – *Hygrocybe reidii* Kühner 103: 4. str. obálky, 2008

DVOŘÁK D.:

- Voskovečka černotečkovaná – *Camarophylloopsis atropuncta* (Pers.: Fr.) Arnolds
..... 104: 1. str. obálky, 2008
- Pazoubek – *Geoglossum* sp. 104: 4. str. obálky, 2008
- Závojenka šedohnědá – *Entoloma* cf. *porphyrophaeum* . 110: 4. str. obálky, 2010

EGERTOVÁ Z.:

- Voskovečka Schulzerova – *Camarophylloopsis schulzeri* 106: 4. str. obálky, 2009

HAGARA L.:

- *Botryobasidium medium* J. Erikss. 102: 4. str. obálky, 2007

HUBKA V.:

- *Auxarthron* sp. 107: 1. str. obálky, 2009

JINDŘICH O.:

- Ouško Tuomikoskovo – *Otidea tuomikoskii* Harmaja 103: 1. str. obálky, 2008
- Smrčenka žlutokvá – *Neolecta vitellina* (Bres). Korf et J. K. Rogers

- 110: 1. str. obálky, 2010
- KOČIAN M.:**
- Bedla olivulupenná – *Lepiota elaiophylla* 106: 4. str. obálky, 2009
- KOTLABA F.:**
- Škrobnatec terčovitý – *Aleurodiscus disciformis* (DC.: Fr.) Pat. 102: 4. str. obálky, 2007
 - Čirůvka osiková – *Tricholoma frondosae* 106: 1. str. obálky, 2009
 - Leklokorka pryskyřičnatá – *Ganoderma resinaceum* Boud. 107: 4. str. obálky, 2009
 - Lesklokorka tmavá – *Ganoderma adspersum* (Schulzer) Donk. 109: 1. str. obálky, 2009
- KOUT J.:**
- Pórnatka polštářkovitá – *Antrodia pulvinascens* (Pilát) Niemelä 108: 4. str. obálky, 2009
- KRAMOLIŠ J.:**
- Kyjanka Zollingerova – *Clavaria zollingeri* Lévl. 105: 1. str. obálky, 2008
- KŘÍŽ M.:**
- Kyjanka růžová – *Clavaria rosea* Fr. 101: 1. str. obálky, 2007
 - Kalichovka půvabná – *Haasiella venustissima* (Fr.) Kotl. et Pouzar 102: 1. str. obálky, 2007
 - Muchomůrka slámožlutá – *Amanita gemmata* 105: 4. str. obálky, 2008
- PAPOUŠEK T.:**
- Závojeka modrohnědá – *Entoloma incarnatofuscescens* 109: 4. str. obálky, 2009
- VALDA S.:**
- Srovnání dvou druhů lanýžů: Nahoře: lanýž letní - *Tuber aestivum* Vittad. Dole: lanýž vmáčklý – *Tuber mesentericum* Vittad. 108: 1. str. obálky, 2009
 - Lanýž skvělý – *Tuber fulgens* Quél. 108: 4. str. obálky, 2009
- VAMPOLA P.:**
- Plstnatec bukový – *Spongipellis delectans* (Peck) Murrill 107: 4. str. obálky, 2009
- Index rodových a druhových názvů hub**
Index nominum generum atque specierum fungorum

abalonus, Pleurotus 103: 43 - abietinum, Gloeophyllum 104: 24 - abietinum, Trichaptum 110: 21, 27 - acerinum, Rhytisma 106: 27; 110: 19, 22 - aceris, Phloeospora 110: 19, 24 - acicula, Mycena 106: 27 - aciculifera, Coemansia 104: 44 - Acremonium 101: 27, 49; 102: 42; 107: 25, 27, 29 - acuta, Broomella 105: 25 - acuta, Clavaria 104: 13, 15, 18; 110: 19, 27, 28 - acutata, Glomerella 102: 48; 110: 13 - acutatatum, Colletotrichum 102: 48; 110: 13-17 - adaequata, Inocybe 108: 19 - adonis, Mycena 105: 16 - adspersum, Ganoderma 108: 26; 109: 11-15, 1. str. obálky (bar. foto), 3. str. obálky - adusta, Bjerkandera 110: 23, 24 - aereus, Boletus 109: 27 - aeruginascens, Amaurodon 105: 6, 7, 10 - aeruginea, Russula 110: 20, 21 - aeruginosa, Stropharia 103: 21; 110: 21, 25, 27 - aesculi, Guignardia 101: 57 - aestivalis, Bovista 110: 22, 27 - aestivum, Tuber 108: 2, 9, 1. str. obálky (bar. foto), 3. str. obálky - aetites, Mycena 106: 27; 110: 19-22 - africana, Tomentella 109: 6 - Agaricus 101: 53; 105: 32 - aggressivum, Trichoderma 109: 18-22, 24 - aggressivum f. agressivum, Trichoderma 109: 18, 19, 22 - aggressivum f. europaeum, Trichoderma 109: 18-24, 4. str. obálky (foto) - Agrocybe 101: 44 - alba, Neofabrea 102: 48; 105: 23-29 - albella, Helvella 109: 28 - albicans, Candida 101: 23 - albidofuscus, Dichomitus 104: 55; 108: 22, 25 - albo-atrum, Verticillium 101: 42; 102: 42; 105: 23, 27 - albocremeus, Lactarius 105: 33 - albocrenulata, Hemistropharia 108: 46 - alboluteus, Pycnoporellus 104: 26 - Albotricha 104: 37 - alliaceus, Marasmius 110: 23, 25, 26 - alluvionis, Inocybe 106: 34 - alnetorum, Cortinarius 110: 24, 28 - alni, Antrodiella 105: 13 - alni, Oligoporus 110: 25 - alni, Phytophthora 104: 56 - alni, Vuilleminia 102: 29 - altaica, Laccaria 101: 48 - Alternaria 101: 40, 48, 51, 56; 102:45; 107: 27 - alternata, Alternaria 101: 28; 105: 25; 107: 31 - alveolarius, Polyporus 108: 19 - Alytsporium 107: 5; 109: 7 - Amanita 103: 35, 36 - amarescens, Clitocybe 106: 27 - amarus, Oligoporus 104: 31 - Amaurodon 105: 1, 5-7, 10; 109: 5 - ambigua, Columnocystis 104: 26 - ambiguus, Uromyces 103: 28 - Ambrosiella 104: 42 - Ambrosiozyma 104: 42 - amethystina, Clavaria 105: 15, 16, 18 - amethystina, Laccaria 110: 25 - amianthinum, Cystoderma 103: 19; 106: 27; 110: 20, 26, 27 - amorpha, Skeletocutis 108: 16 - amorphus, Aleurodiscus 110: 23, 24, 28 - amstelodami, Eurotium 107: 31 - amylohypha, Perenniporia 102: 8, 9 - anatinum, Entoloma 103: 19, 21, 23 - androsaceus, Setulipes 102: 4-8 - angustiterminalis, Plasmopara 103: 24 - anisea, Lasiochlaena 110: 23 - Anixiella 102: 43 - annae, Agaricus 101: 53 - annosum, Heterobasidion 102: 29; 104: 3; 110: 24 - anomalus, Cortinarius 110: 20 - anomalus, Merismodes 110: 20, 26 - Antrodia 104: 22 - Antrodiella 104: 26; 105: 10, 11 - apiospermum, Scedosporium 101: 49 - appendiculata, Inocybe 108: 20 - appendiculatus, Boletus 108: 20; 109: 27 - applanatum, Ganoderma 106: 27; 109: 14; 110: 24 - applanatus, Crepidotus 110: 23 - aquicoeruleus, Amaurodon 105: 6, 7, 10 - aquila, Rosellinia 108: 21 - aquosus, Gymnopus 104: 49 - arborescens, Clavaria 105: 15 - arcangeliana, Mycena 110: 20,

26 - arduennensis, Phaeocollybia 108: 46 - arenicola, Geopora 108: 1 - arenicola, Tomentella 109: 2-4 - arenosa, Geopora 108: 1 - argillacea, Clavaria 104: 19 - argillaceum, Hyphoderma 104: 2; 110: 25 - arhizos, Pisolithus 109: 39 - archeri, Anthurus 106: 27 - Armillaria 110: 1-6 - armillatus, Cortinarius 110: 21 - Arthrimum 101: 51 - Arthroderma 107: 31 - asema, Rhodocollybia 106: 27 - Aschersonia 108: 43 - asperellum, Trichoderma 109: 19 - Aspergillus 101: 22, 48; 102: 4, 5, 41, 43; 107: 27, 28; 109: 19 - asperulus, Elaphomyces 108: 4 - aspideus, Lactarius 108: 19 - asteris, Puccinia 103: 26, 30 - asterospora, Inocybe 101: 9-12 - asterospora f. velata, Inocybe 101: 10, 13, 4. str. obálky (bar. foto) - atramentarius, Coprinus 106: 27; 110: 18, 26 - atramentosus, Hydropus 101: 29; 108: 46 - atratus, Geaster 105: 31 - atroarenicola, Tomentella 109: 2, 4 - atroarenicola var. microspora, Tomentella 109: 5 - atroarenicolor, Tomentella 109: 1-10 - atrocoerulea, Hohenbuehelia 110: 21 - atrocyaneus, Amaurodon 105: 2 - atropuncta, Camarophylloopsis 101: 38; 104: 15, 16, 20, 21, 1. str. obálky (bar. foto), 3. str. obálky - atrorubens, Russula 110: 25, 27 - atosquamosum, Tricholoma 108: 19 - atrovelutina, Camarophylloopsis 106: 26, 29 - atroviride, Trichoderma 109: 19, 20, 22 - atrum, Ulocladium 105: 26 - aurantia, Aleuria 104: 7; 108: 20; 109: 27 - aurantiaca, Hygrophoropsis 110: 19, 20, 24 - aurantiaca, Neolecta 110: 12 - aurantiacum, Leccinum 104: 40 - aurantiomarginata, Mycena 110: 22 - aurantiorugosus, Pluteus 108: 20 - Aurapex 109: 33 - auratum, Tricholoma 106: 2 - aurea, Auriporia 104: 31, 32 - Aureobasidium 102:43 - aureum, Botryobasidium 101: 14 - aurora, Cantharellus 109: 27 - aurulenta, Auriporia 104: 26, 31 - australis, Puccinia 106: 20-24 - Auxarthron 107: 23, 30-32, 1. str. obálky (bar. foto), 3. str. obálky - avenacea, Mycena 106: 27 - avenaceum, Fusarium 101: 58, 59; 102: 42; 105: 23, 27; 107: 31 - avenae, Fusarium 101: 56 - avenae, Ustilago 106: 17 - avenae f. triticea, Stagonospora 101: 56 - azaleae, Erysiphe 101: 58 - azonites, Lactarius 110: 26.

badiusanguineus, Lactarius 101: 48 - badius, Xerocomus 110: 22, 25 - balae-nae, Ceriporiopsis 104: 39 - ballouii, Echinodontium 104: 33 - Balsamia 108: 2 - barbularum, Clitocybe 109: 26 - barlae, Clavaria 101: 8; 105: 16 - basicola, Thielaviopsis 101: 28 - bassiana, Beauveria 104: 44; 107: 31 - baudysii, Corticium 104: 27 - baudysii, Plasmopara 104: 28 - baudysii, Polyporus 104: 28 - baumii, Phellinus 105: 32 - beckeri, Amanita 109: 28 - behenis, Puccinia 103: 26 - benesii, Agaricus 101: 53; 105: 32 - berkeleyi, Hygrocybe 103: 17, 28, 23; 106: 24-27, 29 - bernardii, Agaricus 101: 52, 53 - betae, Sorolpidium 103: 34 - betularum, Russula 110: 20, 21 - betulina, Russula 103: 34 - betulinus, Piptoporus 110: 20, 23 - bibulus, Cortinarius 110: 21, 28 - Biciliospora 104: 28 - bicolor, Clavaria 105: 15 - bicolor, Meliniomyces 104: 40 - bicolor, Ophiostoma 104: 42 - Bimeris 104: 28 - birnbaumii, Leucoagaricus 106: 9 - bisphaerigera, Fayodia 108: 46 - bisporus,

Agaricus 109: 19, 21 - bisporus, Coprinus 110: 18, 19, 22 - blennius, Lactarius 110: 19, 20, 25 - bohémica, Psilocybe 103: 12; 110: 27 - bohémica, Verpa 108: 21 - Boletinus 108: 39 - bombycina, Stephensia 108: 7 - bombycinum, Hypochnicium 104: 24 - bongardii, Inocybe 108: 21 - borealis, Armillaria 110: 1-4, 6, 4. str. obálky (bar. foto) - borchii, Tuber 108: 9 - botrytis, Ulocladium 107: 31 - boudieri, Lyophyllum 110: 22, 26, 28 - boudieri, Pluteus 104: 7 - bourdotii, Steccherinum 108: 28 - bovinus, Suillus 108: 42 - brassicae, Entophlyctis 103: 34 - bredecelensis, Leptoporus 107: 10 - bredecelensis, Spongipellis 107: 11 - brefeldii, Chaetocladium 104: 44 - bresadolae, Sclerotinia 106: 30 - bresadoliana, Tomentellopsis 101: 1, 3-5 - brevicaulis, Scopulariopsis 107: 25-27, 29 - breviseta, Hyphodontia 101: 16 - brinkmannii, Sistotrema 104: 25 - brongiartii, Beauveria 104: 44 - brumalis, Polyporus 106: 27; 110: 21, 25 - brunnea, Cryptosporiopsis 102: 38 - brunneociliatum, Ophiostoma 104: 42 - brunneocystidia, Tomentella 109: 1, 5, 6, 10 - brunneogriseolum, Leccinum 108: 42; 110: 20 - brunneorufa, Inocybe 101: 47 - brunneorufa, Inocybe 106: 34 - brunneoviolacea, Russula 101: 48; 104: 7 - Brunnipila 104: 37 - Buchwaldoboletus 105: 32 - bucknalianii, Cystolepiota 108: 19 - bulbosa, Armillaria 110: 5 - bulbosa, Mycena 105: 30 - bulbosa, Pseudomycena 105: 30 - bulliardii, Marasmius 110: 25 - butyracea, Rhodocollybia 110: 20 - butyracea f. asema, Rhodocollybia 103: 21; 110: 21-24, 27 - Byssochlamys 102:43 - byssoides, Amphinema 110: 18.

caccabus, Rhodophyllum 108: 36 - cactorum, Phytophthora 105: 26 - caelata, Rhodocybe 108: 21 - caerulea, Stropharia 106: 27 - caeruleum, Hydnellum 108: 46 - caesarea, Amanita 103: 35 - caesia, Campanella 107: 19-23 - caesius, Oligoporus 104: 24; 110: 19, 26 - cajanderi, Fomitopsis 104: 31 - Calocera 101: 7 - calthae, Puccinia 103: 26 - calyptratus, Pleurotus 101: 47; 104: 26 - calyptriformis, Hygrocybe 108: 19 - Camarophyllopsis 106: 24-26, 28, 34 - Camarophyllum 108: 37 - campanulae, Coleosporium 103: 25 - campestre, Geastrum 109: 27 - cancriformans, Phellinus 104: 34 - Candida 101: 22, 23 - candida, Calvatia 109: 26 - candidus, Aspergillus 107: 31 - candolleana, Psathyrella 104: 39 - candolleana, Sclerotinia 106: 30 - canescens, Penicillium 101: 46 - caninus, Cortinarius 110: 19 - caninus, Mutinus 108: 20 - capillaris, Mycena 103: 20; 110: 24, 26 - capitata, Tomentella 109: 1, 2, 6, 10 - Capitotricha 104: 37 - capnoides, Hypholoma 110: 21, 24, 26 - capsulatum, Histoplasma 102: 45 - carbonica, Antrodia 104: 33 - carcharias, Cystoderma 105: 15; 110: 19, 21, 23, 26 - caries, Tilletia 106: 17 - carinii, Pneumocystis 101: 22 - carnea, Calocybe 110: 24, 26 - carneogrisea, Skeletocutis 110: 25 - carneopallidus, Marasmiellus 109: 27 - carnosum, Ganoderma 108: 21, 30 - caroli, Agaricus 105: 32 - carpatica, Hymenochaete 110: 19, 24, 26 - carpophila, Xylaria 110: 27 - cartilaginea, Exidia 106: 24, 27, 29 - caryae, Aporpium 108: 28 - caryae, Elmerina 108: 28 - caryae, Protomerulius 108: 28 - caryophyllea, Thelephora 109:

26 - castaneus, Gyroporus 108: 21 - castaneus var. pygmaeus, Gyroporus 108: 42 - castoreus, Lentinellus 101: 17 - cava, Pleurophoma 105: 26 - cavipes f. pallidior, Boletinus 108: 42 - ceciliae, Amanita 101: 48 - Cejpia 105: 30 - Cejpomyces 105: 30 - centrifuga, Phlebia 108: 19, 46 - centunculus, Simocybe 108: 21 - Cephalosporium 102: 43 - cepistipes, Armillaria 104: 36, 37; 110: 1, 3, 5, 6, 22, 24 - ceracea, Hygrocybe 103: 19, 21, 23; 110: 27 - cerasi, Craterocola 106: 27 - cerastis, Gnomonia 110: 25 - cerealis, Oidiiodendron 104: 44 - Ceriporiopsis 104: 26, 38 - cernua, Psathyrella 110: 19 - cervariae, Puccinia 103: 26 - cervina, Trametopsis 110: 21, 28 - cervinus, Pluteus 110: 19, 20, 23, 25 - cesatii, Crepidotus 101: 15 - cetratum, Entoloma 110: 21 - ceypi, Omphalia 105: 30 - Chaetomium 101: 51 - Chalciporus 101: 54 - chartorum, Pithyomyces 102: 45 - charvatii, Naucoria 104: 29 - chateri, Melastiza 101: 52 - chioneus, Tyromyces 108: 31 - chionodermus, Agaricus 108: 36 chlorina, Tomentella 105: 2 - chlorinus, Hypochnus 105: 2 - chloroides, Russula 110: 25 - chlorophana, Hygrocybe 103: 20-23; 106: 24, 26, 29; 108: 20; 109: 27 - Chlorophyllum 101: 52 - christinae, Phaeocollybia 108: 29, 46, 55 - chrysenteron, Boletus 104: 49 - chrysenteron, Xerocomus 101: 52; 110: 25 - chrysogenum, Penicillium 101: 48, 59 - chrysoloma, Phellinus 104: 34 - Chrysoporthella 109: 33 - chrysophyllum, Lactarius 105: 33 - Chrysosporium 102: 46; 107: 27, 29, 30 - chrysosporium, Phanerochaete 103: 44, 45 - cibarius, Cantharellus 110: 23 - cichoraceum, Golovinomyces 104: 52, 53 - cidaris, Phaeocollybia 108: 46 - cinerascens, Tomentella 103: 1-4, 8 - cinerea, Botrytis 101: 20, 48; 105: 25 - cinerella, Mycena 110: 20, 21, 24 - cinereus, Coprinus 110: 19 - cingulata, Glomerella 102: 48; 110: 13 - cingulatum, Tricholoma 101: 48, 52 - cinnabarina, Entonaema 101: 41 - cinnabarina, Nectria 106: 27; 110: 19, 25 - cinnabarinus, Pycnoporus 105: 33; 110: 25 - cinnamomea, Hymenochaete 108: 21 - cinnamomea, Pezicula 105: 25 - cinnamomeus, Cortinarius 110: 19 - cirrhata, Collybia 106: 27; 110: 18, 26 - cirsii, Septoria 102: 41 - cirsii, Stagonospora 102: 41 - citricola, Phytophthora 104: 55 - citrina, Amanita 103: 12; 110: 24 - citrina, Bisporella 110: 23, 26 - citrinella, Antrodiella 108: 22, 46 - citrinovirens, Entoloma 103: 17, 18, 23 - citrinum, Penicillium 101: 46; 102:43 - citrinum, Scleroderma 106: 27; 110: 22 - citriolens, Lactarius 109: 27 - citrophylla, Lepiota 106: 6 - cladosporioides, Cladosporium 102: 43; 107: 31 - Cladosporium 101: 48, 56; 102: 42, 43 - Clavaria 101: 7; 104: 17; 105: 15 - clavata, Galerina 110: 20, 22 - clavatus, Gomphus 108: 19 - clavicularis, Mycena 110: 20, 21, 28 - clavigera, Tomentella 109: 2 - clavipes, Clitocybe 103: 19; 106: 27; 110: 27 - clavipes, Russula 102: 40; 110: 21 - clavularis, Mycena 110: 19 - Clavulinopsis 104: 17 - clavus, Cudoniella 104: 7 - clypeolaria, Lepiota 110: 25 - coaetanea, Puccinia 103: 27 - coccinea, Hygrocybe 103: 17, 19, 21, 23; 106: 24, 26, 29; 110: 22, 27, 28 - coccinea, Nectria 110: 25 - Coleosporium 101: 20 - collariata, Lepiota 104: 29 - Colletotrichum 104: 54; 110: 13 - collinitus,

Suillus 106: 10-12; 108: 42 - collo-cygni, Ramularia 106: 19 - Collybia 104: 8 - colossus, Tricholoma 108: 37, 46 - comatus, Coprinus 110: 19-21 - comedens, Vuilleminia 102: 29 - commune, Schizophyllum 101: 52; 106: 27; 110: 22, 27 - conferendum, Entoloma 106: 27; 110: 20, 24, 27 - confluens, Cerocorticium 104: 22; 110: 25 - confluens, Gymnopus 110: 23, 24, 26 - confragosa, Tubaria 108: 46 - conchata, Campanella 107: 20, 21 - conica, Hygrocybe 104: 15; 106: 27; 110: 20, 22, 27 - conica, Morchella 101: 44; 102: 22, 23 - conica, Verpa 109: 27 - conica f. cerebriforme, Verpa 109: 28 - Coniothyrium 101: 51 - connatum, Lyophyllum 110: 19, 25 - conopilus, Psathyrella 104: 39; 110: 19 - consobrina, Ceriporiopsis 104: 39 - contiguus, Phellinus 104: 24 - controversa, Tilletia 101: 42; 106: 17 - cookei, Lactarius 105: 33 - Coprinellus 104: 39 - coprinifacies, Hypoholoma 108: 36 - coprinifacies, Psilocybe 103: 12 - Coprinopsis 104: 39 - Coprinus 104: 39 - coralloides, Clavulina 110: 24 - coralloides, Hericium 104: 7 - Cordaea 110: 31 - Cordalia 110: 31 - Cordana 110: 31 - Cordella 110: 31 - Cordituber 110: 31 - Cordyceps 108: 3 - corium, Meruliopsis 110: 21, 24 - cornea, Calocera 110: 26 - cornea, Phlebia 104: 25 - corni, Sclerotinia 104: 30 - corniculata, Clavulinopsis 103: 19; 106: 27 - corniculata, Ramariopsis 104: 17, 18 - cornutum, Gymnosporangium 103: 25 - coronaria, Sarcosphaera 103: 12; 108: 1, 19; 109: 27, 29 - coronata, Puccinia 103: 27; 106: 17 - coronatum, Geastrum 109: 27 - Cortinarius 104: 8 - corydalina, Inocybe 108: 20 - coryli, Vuilleminia 102: 29 - Coryneum 105: 25 - costifera, Helvella 108: 19 - cotonea, Psathyrella 110: 19, 28 - crassa, Antrodia 104: 33; 108: 23 - crassa, Sarcosphaera 103: 12 - crassifolium, Lyophyllum 108: 21 - crassipes, Morchella 109: 28 - craterium, Urnula 109: 26 - Crepidotus 105: 32 - crispa, Plicaturopsis 110: 21, 23, 25, 27 - cristata, Lepiota 110: 22 - cristatus, Albatrellus 108: 20 - crobula, Psilocybe 110: 20 - crocatus, Rigidoporus 108: 46 - crocea, Ramariopsis 104: 14, 17, 18, 20, 21 - crocea, Sarcodontia 108: 20 - croceoconus, Cortinarius 110: 26 - croceus, Aurantioporus 108: 24 - croceus, Cortinarius 110: 23 - croceus, Hapalopilus 108: 24 - crocifolia, Inocybe 106: 34; 108: 36 - cruenta, Hymenochaete 109: 39; 110: 25, 28 - crustosum, Penicillium 101: 59 - Cryptococcus 101: 22 - Cryptosporiopsis 102: 38 - cubensis, Peronospora 104: 54 - cubensis, Pseudoperonospora 106: 40 - cucumeris, Thanatephorus 106: 15 - cucumis f. latifolia, Macrocyttidia 110: 22 - culmorum, Fusarium 101: 59; 102:42; 106: 13 - cuneifolium, Dermoloma 106: 24, 26, 29 - cupricolor, Lactarius 105: 33 - curreyana, Myriosclerotinia 106: 32 - curtipes, Russula 101: 29 - curvispora, Cryptosporiopsis 102: 48 - Curvularia 101: 51 - cyanea, Stropharia 110: 23 - cyaneobasileucum, Leccinum 108: 42 - cyanescens, Gyroporus 108: 40 - cyanescens, Psilocybe 101: 48 - cyaneus, Amaurodon 105: 2, 5, 7, 10 - cyanophylla, Omphalina 108: 46 - cyathiformis, Pseudoclitocybe 106: 27; 110: 19, 20, 22 - Cyclaneusma 101: 40 -

cylichnium, Ascocoryne 104: 7; 110: 18 - cystidiata, Vuilleminia 104: 1-5, 26 - cystidiosus, Pleurotus 103: 43.

dahliae, Verticillium 105: 23, 27 - darwinii, Cyttaria 108: 48 - dasypus, Pholiotina 110: 23 - Dasyscyphella 104: 37 - decipiens, Cortinarius 110: 21 - decipiens, Daldinia 101: 41 - declivatum, Boletus 108: 42 - deflexum, Myxotrichum 104: 44 - delectans, Spongipellis 107: 7, 9, 10, 11, 13, 4. str. obálky (bar. foto) - Delicatula 105: 30 - delineata, Psathyrella 104: 39 - Dendrothele 110: 7 - dentata, Pseudomyцена 105: 30 - denudatus, Leucocoprinus 108: 36 - depilatus, Boletus 101: 38; 108: 20 - Dermocybe 108: 46 - Desarmillaria 110: 1, 3 - destructans, Cy lindrocarpon 104: 55 - destructor, Peronospora 104: 54 - deterrimus, Lactarius 103: 20; 104: 40; 110: 19, 25, 26 - deyllii, Agaricus 101: 53 - dianthorum, Microbotryum 103: 25 - Dichostereum 105: 32 - dichotoma, Clavulinopsis 108: 20 - dichrous, Gloeoporus 108: 27, 30 - dimidiatum, Scytalidium 107: 25, 30 - diosma, Myцена 104: 7; 110: 23, 25, 26, 28 - diplachnes, Puccinia 106: 21 - diplachnicola, Puccinia 106: 21 - disciforme, Aleurocystidiellum 110: 7 - disciformis, Aleurodiscus 102: 17-21, 30, 4. str. obálky (bar. foto); 110: 7-10 - disciformis, Diatrype 110: 23, 25, 26 - discorosea, Omphalina 108: 37 - discoxanthus, Hygrophorus 108: 19 - disseminatus, Coprinus 101: 15, 52; 110: 19, 22 - ditopa, Clitocybe 110: 20 - Drechslera 101: 51; 106: 17 - dryadeus, Inonotus 104: 26, 32; 107: 17 - dryinum, Crustoderma 104: 23 - dryinus, Pleurotus 101: 52; 110: 24, 25 - dryophilus, Xerocomus 108: 42 - dulcamara, Inocybe 101: 48 - dunalii, Gyrophragmium 102: 28 - dura, Agrocybe 101: 44 - duracinus, Cortinarius 110: 23 - duriusculum, Leccinum 102: 28; 108: 21.

eburneus, Hygrophorus 110: 23, 24, 26 - ectypa, Armillaria 110: 1-3 - edulis, Boletus 108: 41 - effusum, Radulum 105: 30 - echinatum, Lycoperdon 110: 25, 28 - Echinobotryum 104: 44 - echinocephala, Amanita 109: 26 - echinospora, Pseudotomentella 101: 1 - echinospora, Tomentella 101: 1 - echinospora, Tomentellopsis 101: 1-6 - echinosporum, Corticium 101: 1 - echinosporus, Hypochnus 101: 1 - echinosporus, Lactarius 105: 33 - elaiophylla, Lepiota 106: 5-10, 4. str. obálky (bar. foto) - Elaphomyces 108: 2, 12 - elastica, Helvella 104: 14, 15; 110: 23, 24 - elata, Morchella 101: 55 - elata var. purpurascens, Morchella 101: 52 - elegans, Geastrum 109: 26 - elegans, Mariannaea 101: 43 - elevata, Erysiphe 101: 57 - eliae, Amanita 104: 7 - elliposporum, Botryobasidium 102: 15 - elliposporum, Hydnum 110: 24 - ellisii, Tomentella 107: 5 - elongata, Perenniporia 102: 10 - elongata, Poria 102: 8, 9 - encephala, Tremella 110: 21, 27 - Endothiella 109: 33 - engelii, Xerocomellus 108: 42 - Entoloma 101: 44; 103: 23; 104: 16, 24, 27, 29 - entomorrhiza, Cordyceps 108: 19; 109: 26 - epibryus, Crepidotus 110: 21, 23, 24 - Epicoccus 101: 51, 56 - epigaea, Sebacina 110: 24 - epichysium, Omphalina 108: 46 - epiphyllus, Marasmius 110: 25 - epipterygia, Myцена 110: 19, 20, 24 - equestre, Tricholoma 106: 1-3, 5 - equestre

var. *populinum*, *Tricholoma* 106: 2, 3 - *equiseti*, *Fusarium* 101: 59 - *erebia*, *Agrocybe* 101: 44 - *eres*, *Diaporthe* 104: 55 - *ericae*, *Cryptosporiopsis* 102: 38 - *ericae*, *Hymenoscyphus* 102: 38 - *erikssonii*, *Hypochnicium* 104: 24 - *erubescens*, *Hygrophorus* 109: 27 - *erubescens*, *Inocybe* 103: 12 - *eryngii*, *Pleurotus* 109: 27 - *erythropus*, *Gymnopus* 110: 22 - *erythropus*, *Typhula* 110: 27 - *esculenta*, *Gyromitra* 103: 12 - *esculenta*, *Morchella* 101: 44; 102: 22 - *euchroum*, *Entoloma* 102: 47 - *eulividum*, *Entoloma* 103: 12 - *euonymi-capreatum*, *Melampsora* 103: 25 - *Eupenicillium* 102:43 - *europaea*, *Campanella* 107: 20 - *Eurotium* 101: 48 - *evolvens*, *Cylindrobasidium* 110: 9 - *excavatum*, *Tuber* 108: 8, 21 - *excipuliformis*, *Calvatia* 110: 23 - *Exidia* 106: 27 - *exile*, *Entoloma* 103: 19 - *expansa*, *Donkioporia* 104: 23 - *expansum*, *Penicillium* 101: 59; 107: 31.

faginea, *Antrodiella* 105: 13 - *fagiphilus*, *Gymnopus* 108: 46 - *falcata*, *Clavaria* 101: 7; 106: 24, 26, 29 - *fallax*, *Geoglossum* 106: 26 - *farcta*, *Nidularia* 106: 31 - *farinacea*, *Trechispora* 101: 48 - *farinosus*, *Paecilomyces* 102:46 - *fasciculare*, *Hypholoma* 101: 52; 102: 5; 106: 27; 110: 21, 22, 25 - *fastigiata*, *Gyromitra* 101: 47 - *fastuosus*, *Phellinus* 102: 5 - *fechtneri*, *Boletus* 108: 19 - *felleus*, *Tylopilus* 108: 42 - *fennae*, *Flammulina* 101: 52; 108: 19; 109: 26 - *ferrugineofuscus*, *Phellinus* 104: 31 - *ferrugineum*, *Hydnellum* 109: 27 - *ferrugineus*, *Xerocomus* 108: 42 - *ferruginosum*, *Cenangium* 101: 40 - *ferruginosus*, *Phellinus* 104: 25 - *festiva*, *Phaeocollybia* 108: 46 - *fibula*, *Rickenella* 103: 21; 106: 27; 110: 20, 24, 25, 27 - *fibulata*, *Athelia* 104: 22 - *filicinus*, *Rhopoglyphus* 110: 19 - *fimbriatorum*, *Rhabdoglyphium* 104: 42 - *fimbriatellus*, *Chaetoporus* 104: 26 - *fimbriatum*, *Geastrum* 102: 25 - *fimicola*, *Oidiodendron* 102: 38 - *fimicola*, *Sordaria* 101: 40 - *fischeri*, *Neogyromitra* 101: 50 - *fischeri*, *Poloniodiscus* 106: 33 - *fissiliformis*, *Antrodiella* 108: 24 - *fissiliformis*, *Poria* 108: 24 - *fissilis*, *Aurantioporus* 107: 12; 108: 31 - *fissilis*, *Leptoporus* 102: 10 - *fistulosa*, *Macrotyphula* 110: 22, 25, 26 - *flaccida*, *Lepista* 106: 27; 110: 20, 25, 26 - *flagellum*, *Hericium* 104: 7 - *flammans*, *Pholiota* 110: 23 - *flava*, *Acia* 105: 30 - *flavescens*, *Diplomitoporus* 108: 25 - *flavidus*, *Suillus* 108: 42 - *flavigelatinosa*, *Ramaria* 104: 46 - *flavipes*, *Clavaria* 104: 19 - *flavipes*, *Hygrocybe* 103: 17, 18, 23; 105: 16; 106: 24-27, 29 - *flavipora*, *Schizopora* 104: 25 - *flavoalba*, *Mycena* 103: 18, 20; 104: 14; 106: 27; 110: 18, 20-22, 27 - *flavovirens*, *Melanconis* 103: 42, 43 - *flavovirens*, *Tricholoma* 106: 2 - *flavovirescens*, *Neolecta* 110: 12 - *flavus*, *Aspergillus* 101: 22 - *flavus*, *Talaromyces* 104: 44 - *flexuosa*, *Erysiphe* 101: 57 - *floccopus*, *Strobilomyces* 105: 33 - *floriforme*, *Geastrum* 109: 27 - *floriforme*, *Hydnellum* 108: 46 - *floriformis*, *Postia* 108: 46 - *fluens*, *Lactarius* 110: 25 - *focale*, *Tricholoma* 108: 37 - *fodiens*, *Rhodocollybia* 108: 46 - *foenicicii*, *Panaeolina* 106: 27 - *foetens*, *Russula* 104: 49 - *foetidum*, *Lycoperdon* 103: 20; 110: 20 - *foliacea*, *Tremella* 110: 19, 21, 26 - *fomentarius*, *Fomes* 110: 21, 23, 24, 26 - *Fomitopsis* 102: 25 - *fracidus*, *Chamaemyces* 108: 19 - *fractipes*, *Spongipellis* 104:

26 - fragariae, Phytophthora 105: 23 - fragiforme, Hypoxylon 110: 25, 26 - fragilis, Clavaria 104: 18 - fragilis, Dentipellis 110: 23, 28 - fragrans, Genea 108: 6 - fragrans, Trametes 104: 26 - franchetii, Amanita 101: 48 - Frantisekia 108: 24 - Franzpetrakia 104: 28 - fraudans, Inocybe 108: 20 - fraxinea, Perennipora 102: 12 - friesii, Cantharellus 110: 24, 28 - friesii, Psathyrella 110: 24 - frondosa, Grifola 108: 20; 109: 27 - frondosae, Tricholoma 106: 1-5, 1. str. obálky (bar. foto); 110: 22, 28 - fulgens, Pycnoporellus 104: 34; 55; 108: 28-30 - fulgens, Tuber 108: 8, 4. str. obálky (bar. foto) - fulvum, Tricholoma 110: 20 - fumigatus, Aspergillus 101: 22; 59 - fumosa, Clavaria 102: 47; 103: 17-19, 23, 4. str. obálky (bar. foto); 110: 21, 28 - funerea, Pestalotia 101: 40 - funicola, Chaetomium 107: 30, 31 - furfur, Malassezia 101: 22 - furfuracea, Tubaria 110: 19, 23, 27 - Fusarium 101: 40, 56, 57, 59; 102:46; 106: 13-15; 107: 25-29; 109: 19 - fuscoatra, Mycoacia 101: 18 - Fuscolachnum 104: 37 - fuscoroseus, Boletus 103: 36; 109: 28 - fuispora, Inermisia 101: 15.

gabretae, Boletus 108: 42 - gabretae, Helvellela 108: 36 - Gaeumannomyces 101: 56 - Galactomyces 104: 42 - galericulata, Mycena 106: 27; 110: 19, 24, 26 - Galerina 104: 6 - gallica, Armillaria 104: 36, 37; 106: 27; 110: 1, 3, 5, 6 - gallica, Trametes 108: 29 - galopus, Mycena 110: 19, 23, 26, 27 - galzinii, Leptosporomyces 101: 17, 19 - galzinii, Tomentella 109: 1, 2 - gelatinosum, Pseudohydnum 110: 25, 27 - Gelatoporia 108: 26 - gemmata, Amanita 103: 12; 105: 16, 20-22, 4. str. obálky (bar. foto) - Genea 108: 2, 12 - genistae, Antrodiella 105: 10-14 - gentianeus, Leucopaxillus 109: 27 - gentilis, Cortinarius 103: 12 - Geoglossum 102: 47; 104: 15, 4. str. obálky (bar. foto); 106: 27 - geophylla, Inocybe 106: 27; 110: 19, 25 - geophylla var. lilacina, Inocybe 110: 26 - Geopora 101: 48; 102: 40 - georgii, Coniotrichum 106: 36 - georginae, Helotium 104: 30 - georginae, Leucoagaricus 109: 28 - Geotrichum 101: 28; 102: 43; 104: 42 - geotropa, Clitocybe 108: 20 - ghanense, Trichoderma 109: 19 - gibba, Clitocybe 110: 24 - Gibberella 101: 56; 106: 13 - gibbosa, Galerina 101: 48 - gibbosa, Trametes 110: 24, 25 - gigantea, Langermannia 110: 20, 21 - gigantea, Phlebiopsis 104: 25 - giganteus, Meripilus 102: 26 - gigas, Neogyromitra 101: 44 - gilvescens, Ceriporiopsis 104: 38 - glabrum, Geoglossum 108: 46 - glandicola, Penicillium 104: 44 - glandulosa, Exidia 110: 20, 25 - Gliophorus 106: 34; 108: 37 - globispora, Tremella 108: 21 - globosa, Malassezia 101: 22 - globosum, Chaetomium 107: 31 - globosum, Sarcosoma 109: 29 - gloeosporioides, Colletotrichum 102: 48; 110: 13-15 - Gloiocephala 110: 1 - Glomerella 102:48 - glumarum, Puccinia 106: 16 - glutinipes, Hygrocybe 106: 24, 29; 110: 27, 28 - glutinosum, Geoglossum 103: 19; 104: 14, 15; 106: 26 - glyciosmus, Lactarius 103: 18; 110: 20-22 - Gnomonia 102: 41 - godeyi, Inocybe 108: 21 - gossypina, Psathyrella 104: 39 - gracilis, Cordyceps 109: 26 - gracilis, Psathyrella 110: 18 - gracillima, Clavaria 104: 17, 18 - graminea, Pseudomycena 105: 30 - graminearum, Fusarium 101: 56, 58, 59; 106: 13, 14 - graminicola,

Mycosphaerella 106: 17 - graminis, Blumeria 106: 18 - graminis, Erysiphe 106: 18 - graminis, Ophiobolus 106: 15 - graminis, Puccinia 103: 27; 106: 17 - graminis f. sp. tritici, Puccinia 102: 42 - grandicarpum, Ophiostoma 104: 42 - grangei, Lepiota 108: 19, 36 - granulatus, Elaphomyces 108: 4; 110: 24 - Graphium 104: 42; 110: 31 - graveolens, Bovista 102: 27, 29 - gregoriana, Myriosclerotinia 106: 32 - gregoriana, Sclerotinia 106: 30 - grevillei, Suillus 110: 27 - griseoumbrina, Tomentella 107: 1-6, 8 - griseoumbrina var. griseoumbrina, Tomentella 107: 8 - griseoumbrina var. obscura, Tomentella 107: 1-8 - griseovelata, Inocybe 102: 47 - Grossmannia 102: 41 - grossula, Chrysomphalina 108: 46 - guttata, Limacella 108: 21 - guttulus, Oligoporus 108: 30 - gyalectoides, Octospora 106: 33 - Gymnascella 107: 31 - Gymnoascus 107: 30, 31 - Gyrodon 108: 39 - Gyrodon 108: 39.

Haasiella 102: 2 - hadriani, Phallus 109: 27 - haemacta, Inocybe 101: 38; 108: 19 - haematospermum, Melanophyllum 108: 20 - halstedii, Peronospora 104: 54 - halstedii, Plasmopara 102: 41 - hartigii, Pestalotia 101: 40 - harzianum, Trichoderma 109: 19-22 - Helminthosporium 106: 17 - helodes, Russula 103: 34; 108: 46 - Helvella 104: 16, 20, 21 - helvelloides, Tremiscus 104: 47; 109: 28 - helveola, Lepiota 103: 12 - helvetica, Cristinia 104: 23 - helvola, Clavulinopsis 102: 47; 103: 19; 104: 14; 110: 19, 27 - helvola var. geoglossoides, Clavulinopsis 106: 27 - helvola var. helvola, Clavulinopsis 105: 16 - helvola, Ramariopsis 104: 14, 15, 18 - helvolus, Cortinarius 110: 19, 22 - hemichrysus, Pulveroboletus 103: 31 - hemitrichus, Cortinarius 110: 19 - henningsiana, Lanzia 106: 32 - herbarum, Torula 105: 26 - herinkii, Agaricus 106: 34 - herinkii, Ceriporia 106: 34 - herinkii, Conocybe 106: 34 - herinkii, Coprinus 106: 35 - herinkii, Gymnopus 106: 35 - herinkii, Sepultaria 106: 35 - herpotrichioides, Pseudocercospora 106: 15 - heteroclita, Pholiota 101: 18, 39 - heteromorpha, Antrodia 108: 30; 110: 26 - heteronema, Cyllindrocarpon 105: 27 - hetieri, Lepiota 108: 36 - hiemalis, Mycena 110: 19 - highlandensis, Pholiota 103: 21 - hirsuta, Trametes 110: 18, 20, 22 - hirsutum, Geoglossum 104: 15 - hirsutum, Stereum 110: 21, 24 - hirsutum, Trichoglossum 104: 14, 1; 108: 46 - hirtelloides, Inocybe 106: 34 - hispida, Lepiota 108: 36 - hispidula, Genea 108: 5, 12 - hobsonii, Clitopilus 110: 24, 26 - hoehnelii, Antrodiella 105: 12 - hollosii, Geastrum 106: 33 - holopus, Leccinum 109: 27 - Homophron 104: 39 - hordei, Puccinia 106: 17 - hornemannii, Stropharia 108: 46 - hradeensis, Lactarius 105: 33 - Humicola 101: 40 - humilis, Anthracoidea 103: 28 - hungaricum, Geastrum 109: 26 - huronensis, Psathyrella 104: 39 - hyalinum, Scytalidium 107: 25, 30 - Hydangium 102: 40 - hydroides, Amaurodon 105: 5, 7, 10 - Hygrocybe 101: 44; 102: 47; 103: 18, 21, 23; 104: 20, 21; 105: 16; 106: 24, 27, 29, 41 - Hygrophorus 104: 8; 105: 16; 106: 34, 35; 108: 37 - Hypocrea 109: 109: 18 - Hypocrella 108: 43 - Hypochnopsis 105: 1 - hypoxylon, Xylaria 106: 27; 110: 19, 24, 27 - hyrcaniae, Thielavia 104: 44.

ichnusana, Antrodiella 105: 10-14 - ichnusanus, Xerocomus 108: 42 - ignicolor, Lepiota 109: 26 - igniculus, Gymnopilus 101: 47 - imbricatus, Phellodon 109: 28 - impatiens, Coprinus 110: 26 - impolitus, Boletus 109: 27 - inaequaltus, Uromyces 103: 28 - incarnata, Clavaria 104: 14, 15, 18 - incarnata, Peniophora 106: 27 - incarnata, Tomentella 101: 1 - incarnatofuscescens, Entoloma 109: 16, 17, 4. str. obálky (bar. foto); 110: 27 - incarnatus, Hypochnus 101: 1 - incrassata, Meruliporia 104: 32 - Incrucipulum 104: 37 - infestans, Peronospora 104: 54 - infestans, Phytophthora 102: 41 - infula, Gyromitra 102: 47 - Inocybe 101: 9-11; 104: 8, 45; 106: 34 - inodermeum, Tricholoma 108: 20 - inodora, Inocybe 108: 21 - Inonotus 108: 27 - inquilina, Campanella 107: 20 - inquilinus, Pluteus 101: 18, 19 - insipida, Hygrocybe 103: 17, 23; 106: 24, 26, 29; 110: 21, 28 - integra, Russula 110: 19, 25 - intercedens, Schizonella 103: 29 - intertextum, Botryobasidium 102: 15 - involutus, Paxillus 103: 20; 106: 27; 110: 20, 22, 26 - iocularis, Elaphocephala 104: 6 - ionochlora, Russula 101: 29 - irregularis var. vitellina, Spragueola 110: 11 - irregularis, Neolecta 110: 12.

japonica, Junghuhnia 108: 14-17 - jasonis, Cystoderma 110: 20, 21 - jelicii, Skeletocutis 104: 26 - juncinum, Entoloma 110: 24, 26 - jurana, Sarcoscypha 102: 29.

kalchbrenneri, Pseudoomphalina 108: 21 - kavinae, Melanoleuca 103: 37 - kavinae, Russula 103: 34 - kavinae, Tricholoma 103: 37 - Kavinia 105: 32 - kernoviae, Phytophthora 104: 55 - kluzakii, Boletus 108: 40 - kmetii, Tyromyces 108: 30 - koningii, Trichoderma 101: 46 - konradii, Macrolepiota 101: 52 - kotlabae, Geastrum 106: 33 - krawtzevii, Neofabraea 105: 23 - krizii, Volvariella 105: 34 - krjukowense, Hydangium 108: 20 - kubickae, Crepidotus 106: 33; 110: 19 - kubickae, Dasyscyphus 106: 33 - kubickae, Pholiota 106: 33 - Kubickia 106: 33 - kuehneri, Inocybe 101: 47; 106: 34 - kuehneri, Skeletocutis 104: 55; 108: 29, 30 - kunzei, Ramariopsis 101: 7 - kuthanii, Inocybe 106: 34; 107: 38 - kuthanii, Mycena 107: 38 - kuthanii, Pluteus 107: 38.

Laccaria 102: 40; 106: 27 - laccata, Laccaria 110: 20, 26 - lacera, Inocybe 110: 22 - lacerata, Clitocybula 108: 46 - Lachnellula 104: 37 - Lachnum 104: 37 - lacmus, Hygrocybe 102: 47; 103: 20, 21, 23 - lacrymans, Serpula 104: 25 - Lacrymaria 104: 39 - Lactarius 104: 8; 105: 33; 108: 45 - lacteus, Irpex 103: 46, 47; 108: 27, 28; 110: 21, 28 - lacteus, Oligoporus 104: 24 - lactucae, Bremia 104: 41, 54 - lactucarum, Puccinia 103: 27 - lacunosa, Helvella 104: 15 - laeta, Hygrocybe 102: 47; 103: 20-23 - laeticolor, Clavulinopsis 104: 14; 110: 27 - laeticolor, Ramariopsis 104: 18 - laeve, Crucibulum 110: 26 - laeve, Cyphellostereum 110: 23, 28 - laevigatus, Phellinus 108: 28 - laevis, Galerina 104: 14; 110: 20 - laevis, Phanerochaete 110: 26 - laevis, Tilletia 101: 42 - Laevispora 104: 18 - lagopides, Coprinus 110: 18 -

lagopus, Coprinus 110: 24 - lampropus, Entoloma 104: 7 - lanatus, Xerocomus 108: 42 - lapponica, Amylocystis 104: 26 - largentii, Ramaria 102: 47; 104: 46 - laricicola, Ceratocystis 104: 42 - laricicola, Rhabdographium 104: 42 - laricis, Rhabdographium 104: 42 - laschii, Puccinia 103: 27 - Lasiobelonium 104: 37 - lateritia, Grandinia 107: 5 - latitabundus, Hygrophorus 108: 19; 109: 26 - laurocerasi, Russula 103: 34 - lavandula, Clavaria 105: 15 - Lazulinospora 105: 1 - Leeina 104: 28 - lenta, Pholiota 110: 19, 21, 25 - lenta, Wrightoporia 104: 32 - Lentinus 105: 32 - Leohumicola 102: 38 - lepidula, Piptocephalis 102: 45 - Lepiota 106: 5, 6, 10, 34 - lepidoides, Leucopaxillus 109: 26 - leporina, Otidea 103: 10 - leptoccephala, Mycena 103: 18; 110: 21, 22, 26, 27 - Leptonia 104: 16 - lespiaultii, Genea 108: 6 - leucophaea, Trichoscyphella 104: 37 - leucospongia, Oligoporus 104: 31 - leucoxantha, Antrodiella 105: 11- libussae, Octospora 106: 33 - lignicola, Boletus 102: 29 - lignicola, Buchwaldoboletus 102: 29 - lichenoides, Hypocreopsis 102: 27 - lilacea, Russula 108: 36 - lilaceorosea, Omphalina 106: 33 - lilacina, Clavaria 105: 15 - lilacinus, Lactarius 102:47; 110: 21, 28 - limitata, Peniophora 101: 18; 110: 19, 20, 25 - limonii, Uromyces 103: 28, 29 - limonius, Cortinarius 103: 12 - Lindtneria 105: 32 - lineolatus, Uromyces 103: 28 - lini, Melampsora 103: 25 - lipsiense, Ganoderma 101: 52; 108: 26; 109: 14; 110: 20, 26 - litschaueri, Leptoporus 107: 10 - litschaueri, Spongipellis 107: 9-13 - lividocyanulum, Entoloma 110: 27 - lividus, Gyrodon 108: 20, 42 - lixii, Hypocrea 109: 19 - Lohwagia 104: 28 - longibrachiatum, Botryosporium 104: 44 - longibrachiatum, Trichoderma 109:19 - longipes, Xylaria 110: 23, 26, 27 - lubrica, Leotia 104: 15; 106: 27; 110: 19, 23, 25, 26 - lucidum, Ganoderma 107: 14, 15, 19 - lucidum ssp. resinaceum, Ganoderma 107: 16 - luctuosus, Pluteus 108: 46 - lunatum, Ophiostoma 104: 42 - lundellii, Phellinus 108: 28, 30 - lundellii, Russula 103: 18; 110: 27 - lupini var. lupini, Colletotrichum 102:42 - luridiformis, Boletus 108: 42 - luridiformis var. discolor, Boletus 108: 41 - luridus, Boletus 101: 52; 108: 42 - luridus f. lupinus, Boletus 108: 18, 19 - lutea, Ramaria 104: 46 - luteoalba, Clavaria 104: 15,17, 18 - luteoalba, Clavulinopsis 103: 19, 21, 23; 104: 15; 106: 27, 29 - luteoalba, Junghuhnia 108: 14-17 - luteoalbus, Physisporus 108: 14, 15 - luteolus, Crepidotus 110: 19, 20, 23 - luteoochracea, Clavulinopsis 104: 14 - luteo-ochracea, Ramariopsis 104: 14, 19 - luteotacta, Russula 108: 20; 109: 28 - luteovirens, Pluteus 108: 20.

macrocarpum, Cladosporium 105: 25 - maculata, Inocybe 101: 9, 10; 108: 21 - maculata, Russula 108: 20; 109: 27 - maculatum, Tuber 108: 10 - maculatus, Gomphidius 110: 27 - malachus, Cortinarius 108: 37 - Malassezia 101: 22 - Malbranchea 102: 46; 107: 32 - mali, Phomopsis 105: 26 - malicola, Antrodia 108: 31 - malicorticis, Neofabraea 102: 48; 105: 23, 25 - mammiforme, Lycoperdon 108: 20 - mammosus, Lactarius 110: 21 - Marasmius 110: 1 - marcescibilis, Psathyrella 104: 39 - marginata, Galerina 110: 19, 24 - marginatum, Hypholoma 110: 19, 26 -

marmorata, Coniophora 104: 23 - martinekii, Sporotrichum 106: 36 - marzuolus, Hygrophorus 102: 23 - maskae, Agaricus 109: 26 - maura, Eutypa 110: 24 - maura, Myxomphalia 103: 20 - meandriformis, Choiromyces 108: 7 - medioburiense, Hyphoderma 101: 16 - medium, Asterostroma 104: 22 - medium, Botryobasidium 102: 15-17, 4. str. obálky (bar. foto) - medium, Haplotrichum 102: 15, 16 - medulla-panis, Perenniporia 102: 12, 13; 108: 30 - megalospora, Vuilleminia 104: 1, 2, 4, 5 - megalosporium, Corticium 104: 1 - Melampora 101: 56 - melampyri, Coleosporium 103: 25 - melanconii, Tuber 108: 11 - melanocephalum, Geastrum 109: 27 - melanospermum, Tuber 08: 2 - melanotricha, Xerula 102: 26; 108: 20 - Meliniomyces 102: 38 - mellea, Armillaria 104: 48; 110: 2, 4, 6 - melzeri, Cyrtidiella 103: 35 - melzeri, Lentinus 103: 35 - melzeri, Russula 103: 35 - Melzericium 103: 34 - Melzerodontia 103: 35 - mentagrophytes, Trichophyton 107: 30 - meridionalis, Diplomitoporus 102: 9 - meridionalis, Perenniporia 102: 13 - mesentericum, Tuber 108: 8, 9, 1. str. obálky (bar. foto), 3. str. obálky - mesophaeum, Hebeloma 110: 20, 22, 24 - metata, Mycena 110: 19, 24 - metrodii, Inocybe 106: 34 - micaceoides, Coprinus 104: 29 - micaceus, Coprinus 101: 52; 106: 27; 110: 18, 19, 26 - Microsphaera 101: 41 - Microsphaeropsis 101: 51 - microspora, Camarops 103: 41 - militaris, Cordyceps 102: 47 - minus, Ophiostoma 104: 42 - minuta, Ceratocystiopsis 104: 4 - minutissima, Mycocalia 106: 30 - minutula, Ramariopsis 104: 14, 18 - mirabile, Stereum 110: 8 - mirabilis, Otidea 103: 10 - mirata, Mycena 110: 19 - mitis, Panellus 110: 20, 21, 26 - mitissimus, Lactarius 110: 19, 22 - Mitrula 110: 11, 12 - mixtilis, Inocybe 10: 25, 26 - Moelleriella 108: 43 - mollis, Crepidotus 110: 24 - mollis, Datronia 110: 24 - Mollisia 102: 4; 110: 20 - mollissima, Trichopeziza 104: 37 - mollusca, Leucogyrophana 104: 24 - molybdites, Chlorophyllum 101: 52 - Monosphaerella 101: 56 - moravicus, Boletus 104: 30 - moravicus, Xerocomus 108: 37 - Morchella 101: 55 - Mortierella 102: 42 - mucida, Multiclavula 104: 46; 108: 46 - mucida, Oudemansiella 103: 40 - mucidus, Porpomyces 110: 23 - Mucor 102: 42, 43 - mucronella, Hygrocybe 103: 20, 21, 23; 104: 14, 15, 20, 21; 106: 24, 27, 29; 110: 27, 28 - multiforme, Hypoxylon 110: 21 - muricata, Tomentella 109: 1, 2, 6, 10 - muricatus, Elaphomyces 108: 3 - murinella, Volvariella 108: 20; 109: 27 - muscaria, Amanita 110: 19, 22, 23 - muscaria var. aureola, Amanita 110: 23 - musteus, Lactarius 108: 46 - mustialaënsis, Amaurodon 105: 2, 6, 7, 10 - mutabilis, Kuehneromyces 106: 27; 110: 22 - mutatum, Hyphoderma 101: 16 - myceliosa, Anomoporia 104: 26 - Myceliophthora 102: 46 - Mycena 102: 5; 104: 8; 105: 30; 106: 41 - Mycocalia 106: 30 - Mycosphaerella 101: 56 - myriadophylla, Baeospora 108: 36 - Myxotrichum 107: 30-32.

nanus, Pluteus 104: 7 - narymica, Perenniporia 102: 8-14 - narymica, Trametes 102: 8-9 - narymicus, Trametes 102: 8 - nauseosa, Russula 110: 18, 22 - nebularis, Clitocybe 104: 49; 106: 27 - nebularis, Lepista 110: 22-25 - nemecii, Sparassis 102:

47; 103: 34, 37; 108: 19; 46 - Nemeccomyces 103: 34 - Neodasyscypha 104: 37 - Neofabraea 102: 48; 105: 23-24, 26-29 - neoformans, Cryptococcus 101: 22 - neoformans var. gattii, Cryptococcus 101: 22 - neoformans var. neoformans, Cryptococcus 101: 22 - Neohygrocybe 106: 34; 108: 37 - Neolecta 110: 12 - nesporei, Hyphodontia 101: 17 - nidorosum, Entoloma 110: 21 - nidulans, Phyllotopsis 108: 20 - Nidularia 106: 30 - nidus-pici, Inonotus 105: 32; 109: 11 - niessleana, Hyaloperonospora 103: 24 - niger, Aspergillus 101: 22, 28, 50; 107: 31 - nigrescens, Bovista 101: 14; 110: 19, 27 - nigricans, Helvella 104: 15 - nigricans, Hirneola 103: 44 - nigricans, Russula 110: 24 - nigrolimitatus, Phellinus 104: 34; 108: 30 - Nigrospora 101: 51, 56 - nigrum, Epicoccum 101: 40; 105: 25 - nitellina, Rhodocybe 110: 27, 28 - nitida, Russula 110: 20, 21 - nitrata, Hygrocybe 110: 27, 28 - nivale, Fusarium 106: 13 - nivale, Microdochium 106: 13 - nivalis, Calonectria 106: 13 - nivalis var. nivalis, Monographella 106: 13 - nivea, Plasmopara 110: 20 - nivea, Skeletocutis 110: 19, 20 26 - nodorum, Phaeoseptoria 106: 17, 19 - nodorum, Septoria 106: 17, 19 - nodorum, Stagonospora 101: 56 - novo-ulmi, Ophiostoma 104: 42, 50 - novo-ulmi subsp. americana, Ophiostoma 104: 50 - novo-ulmi supsp. novo-ulmi, Ophiostoma 104: 50 - nuda, Lepista 106: 27; 110: 22, 23, 25 - nuda, Ustilago 106: 17 - nummularia, Biscogniauxia 108: 20 - nymaniana, Clavaria 105: 15.

obliquus, Inonotus 102: 34 - oblonga, Phomopsis 104: 55 - obscurus, Rhodopaxillus 105: 32 - obtusa, Malassezia 101: 22 - Odontia 107: 1, 5, 9 - odora, Clitocybe 110: 24, 26 - odora, Skeletocutis 108: 26, 29, 30 - odoratum, Gloeophyllum 104: 31; 110: 24 - officinalis, Fomitopsis 104: 33 - ochroleuca, Russula 110: 21, 25 - ochroleucum, Asterostroma 104: 22 - Oidiodendron 102: 38 - Oidium 101: 58 - olearius, Omphalotus 103: 12 - oligospermum, Tuber 108: 11 - olivaceoalbus, Hygrophorus 103: 20 - olivaceo-fusca, Tomentella 107: 2, 4 - olivaceomarginata, Mycena 110: 20, 22 - Omphalia 105: 30 - omphalodes, Pyronema 108: 19 - ononidis, Flammulina 109: 26 - onychoides, Antrodiella 105: 11 - Ophiostoma 102: 41; 104: 42, 50 - oreades, Marasmius 104: 14; 106: 27; 110: 22, 27 - oregonense, Ganoderma 104: 33 - orellanoides, Cortinarius 103: 12 - orellanus, Cortinarius 103: 12 - oreophilum, Steccherinum 108: 28 - osecanus, Agaricus 105: 32 - ostoyae, Armillaria 110: 1-4, 6 - ostreatus, Pleurotus 103: 42, 46-48; 109: 20; 110: 18, 19 - Oudemansiella 102 : 40 - overholtsii, Antrodiella 104: 32 - ovoideum, Hypochnicium 104: 24 - oxyacanthae, Xylaria 108: 21; 109: 28 - oxysporum, Fusarium 101: 46; 107: 30, 31 - oxysporum f. sp. callistephi, Fusarium 102: 42.

Pachybasium 102: 45 - pachysandricola, Pseudonectria 104: 54 - pachysandricola, Volutella 104: 54 - pallens, Cantharellus 105: 32 - pallescens, Antrodiella 105: 13 - pallida, Velomyccena 104: 6 - pallidum, Hyphoderma 101: 16 - paludosa,

Agrocybe 101: 48 - panaeolus, Lepista 106: 27; 110: 27 - panniferum, Tuber 108: 11 - pannosa, Cotylidia 104: 26 - pantherina, Amanita 103: 12 - papaveraceae, Pleospora 102: 41 - papillata f. pallidofurfuracea, Otidea 103: 10 - Papularia 101: 56 - paradoxa, Ceratocystis 104: 42 - paradoxa, Schizopora 110: 25 - paradoxum, Cystoderma 108: 36 - parasitica, Cryptonectria 109: 33 - Parasola 104: 39 - pardalotum, Tricholoma 103: 12; 108: 37 - pardinum, Tricholoma 103: 12 - patouillardii, Inocybe 103: 12 - Pectinotrichum 107: 31 - pelletieri, Phylloporus 110: 24, 28 - penarius, Hygrophorus 110: 24 - penetrans, Gymnopilus 110: 19, 23, 26 - penicillata, Grosmannia 104: 42 - Penicillium 101: 27, 48, 49, 56; 102: 4, 39, 42, 43, 45; 106: 13; 109: 18, 19 - pennsylvanicus, Hypochnus 101: 1 - percandidum, Leccinum 109: 28 - perennans, Neofabraea 105: 25 - Perenniporia 102: 9, 11, 12 - Perenniporiella 102: 11 - perforans, Marasmiellus 10: 20, 21, 24, 26 - Periconia 101: 40 - perlatum, Lycoperdon 103: 20, 41; 106: 27; 110: 20, 21, 24, 26, 27 - permixta, Puccinia 106: 21-24 - peronatus, Gymnopus 110: 22, 26 - Perrotia 104: 37 - persicina, Russula 108: 36; 109: 27 - persicolor, Calocybe 101: 38 - persistens, Hygrocybe 110: 27 - persistens var. konradii, Hygrocybe 109: 28 - persoonii, Hygrophorus 104: 50 - pestalotioides, Seimatosporium 105: 26 - petasitis, Coleosporium 103: 25 - petiginosa, Inocybe 108: 21; 110: 24, 26 - Petrakia 104: 28 - Petrakiella 104: 28 - petrakii, Corticirama 104: 28 - Petrakina 104: 28 - Petrakiopeltis 104: 28 - Petrakiopsis 104: 28 - Petrakomyces 104: 28 - Pezicula 102:48; 105: 23 - Phaeoacremonium 101: 27 - phaeophylla, Mycena 102:40 - phaeospermum, Arthrinium 105: 25; 107: 31 - Phaeosphaeria 101: 56 - phalloides, Amanita 103: 12 - phalloides, Battarraea 103: 35 - phaseolina, Macrophomina 102: 42; 105: 23 - Phellinus 102: 25 - Phialophora 101: 51; 105: 26 - phleboporus, Pluteus 104: 47; 110: 23, 25, 27 - phoeniceus, Cortinarius 103: 12 - pholideus, Cortinarius 110: 20 - Phoma 101: 51; 102: 41; 107: 31 - Phyllactinia 101: 41 - Phytophthora 104: 55, 56; 106: 36, 27 - picaceus, Coprinus 108: 20; 109: 27 - piceae, Lophodermium 110: 26 - piceae, Ophiostoma 104: 42 - piceaperda, Grosmannia 104: 42 - piceinum, Leccinum 108: 42 - picta, Mycena 101: 29 - pilati, Lactarius 105: 32, 33 - pilati, Lentinellus 105: 32; 106: 34 - pilati, Lentinus 108: 36 - pilati, Leptonia 105: 32 - pilati, Pluteus 105: 32 - pilati, Pseudotapesia 105: 32 - Pilatia 105: 32 - pilatiana, Lepiota 105: 32 - pilatiana, Peniophora 105: 32 - Pilatoporus 105: 32 - pilosa, Tomentella 109: 1, 2, 6 - piluliformis, Psathyrella 110: 25 - pinastri, Lophodermium 101: 20, 40, 41; 108: 21 - pinea, Brunchorstia 101: 20 - pini, Dothiostroma 101: 20 - pinicola, Fomitopsis 104: 31; 108: 29; 110: 19, 23, 26 - pinophilus, Boletus 108: 41, 42 - piperatus, Chaliciporus 101: 54; 108: 42; 110: 20, 24-26 - pistillaris, Clavariadelphus 108: 20 - pithya, Exidia 104: 23; 110: 21 - Pithyomyces 101: 51 - pithyophila, Sclerophoma 101: 40 - placenta, Oligoporus 104: 32; 108: 30 - plana, Exidia 106: 27; 110: 24 - plantaginis, Anisomyxa 103: 34 - Plasmodiophora 103: 37 - platani, Erysiphe 101:

57 - platycladum, Homolocladium 102: 46 - pleopodium, Entoloma 110: 22, 28 - Pleospora 101: 56 - pleuroticola, Trichoderma 109: 20 - pleurotum, Trichoderma 109: 20 - Pleurotus 104: 42; 105: 32 - Pluteus 104: 30 - Pneumocystis 101: 22 - poae, Fusarium 101: 56, 58, 59; 102:46 - poae, Helminthosporium 104: 27 - Podospaera 101: 41 - podospileus, Pluteus 108: 19 - poliopus, Entoloma 103: 17 - polonica, Ceratocystis 104: 42 - Poloniodiscus 106: 33 - polygona, Erysiphe 110: 19 - polymorpha, Xylaria 110: 27 - polysperma, Balsamia 108: 4, 12 - polysporum, Trichoderma 104: 44 - polytricha, Auricularia 103: 44 - populi, Neofabraea 105: 23 - populinum, Tricholoma 110: 22 - populinus, Oxyporus 110: 19, 20 - porninsis, Lactarius 103: 18 - Porostereum 105: 32 - porphyria, Amanita 103: 12 - porphyrophaeum, Entoloma 110: 27, 28, 4. str. obálky (bar. foto) - porphyrosporus, Porphyrellus 108: 40 - portentosum, Scytinostroma 108: 21 - postii, Loreleia 108: 46 - potentillae, Phragmidium 103: 26 - pouzarii, Geastrum 106: 33 - praecox, Agrocybe 101: 44; 104: 49 - praetermissum, Hyphoderma 101: 16; 104: 24 - pragensis, Morchella 101: 44; 103: 36 - pratense, Vascellum 104: 14 - pratensis, Hygrocybe 103: 20; 106: 24, 27, 29; 110: 21 - pratensis var. pallida, Hygrocybe 106: 26 - proliferatum, Fusarium 101: 59 - prona, Psathyrella 110: 27 - Prosthemium 105: 26 - protractum, Gloeophyllum 104: 31 - proxima, Laccaria 110: 22 - pruinatus, Xerocomus 110: 23, 24 - prunuloides, Entoloma 103: 19; 106: 26; 110: 27, 28 - prunulus, Clitopilus 110: 19, 22 - psammopus, Tricholoma 108: 20; 110: 27, 28 - Psathyrella 102: 47; 104: 39 - Pseudoallescheria 102: 45 - pseudocorticola, Mycena 108: 19; 110: 19 - pseudocuneifolium, Dermoloma 110: 27, 28 - pseudocystidiata, Vuilleminia 104: 3 - pseudodenudata, Arcyria 104: 29 - pseudodestructa, Inocybe 101: 47; 106: 34 - pseudogilvescens, Ceriporiopsis 104: 39 - Pseudogymnascus 107: 31 - Pseudoidium 101: 58 - Pseudomycena 105: 30 - Pseudoolpidiella 105: 30 - Pseudopetrakia 104: 28 - pseudoregius, Boletus 109: 28 - pseudormiticum, Rhabdographium 104: 42 - pseudoscaber, Porphyrellus 105: 33 - Pseudotomentella 105: 1, 5; 109: 5 - pseudotropicalis, Candida 103: 41 - psittacina, Hygrocybe 103: 17, 20; 104: 14, 15; 106: 27; 110: 20, 22, 27 - pterigena, Mycena 110: 26 - puberum, Hyphoderma 104: 24 - pubescens, Lachnum 101: 17, 19 - Puccinia 106: 21, 24 - pulchella, Ramariopsis 104: 17 - pullulans, Aureobasidium 105: 25 - pullulans var. pullulans, Aureobasidium 107: 31 - pulverulenta, Leucogyrophana 104: 24 - pulverulentum, Lachnum 101: 17 - pulvinascens, Antrodia 108: 23, 25; 108: 4. str. obálky (bar. foto) - punctatus, Phellinus 108: 27; 110: 21 - punctatus, Pluteus 104: 29 - punctulatum, Hypochnicium 104: 24 - punicea, Hygrocybe 102: 47; 103: 20, 23; 106: 24, 27, 29 - pura, Mycena 106: 27; 110: 20-24, 26, 27 - pura, Neobulgaria 102: 47 - purpurea, Ceriporia 110: 28; 110: 25 - purpurea, Clavaria 101: 7; 105: 16 - purpureofusca, Mycena 101: 17, 19, 29 - purpureum, Chondrostereum 110: 21 - pusilla, Tomentellopsis 101: 1, 4 - pustulatus, Hygrophorus 110: 21-24, 26, 27 -

puteana, Coniophora 104: 23 - Pyrenophora 101: 56; 104: 38 - pyriforme, Lycoperdon 110: 19 - pyrogalus, Lactarius 106: 27 - pyxidata, Omphalina 106: 27.

queletii, Boletus 108: 19, 42 - queletii, Hygrophorus 103: 18, 23 - queletii, Russula 110: 18 - quercina, Tapesia 104: 30 - quercus, Ophiostoma 104: 42 - quisqualis, Ampelomyces 101: 57.

rachodes, Macrolepiota 101: 51; 110: 25, 26 - rachodes var. bohémica, Macrolepiota 101: 52 - radiata, Phlebia 102: 5; 110: 20, 21 - radiatus, Inonotus 105: 12; 110: 26 - radicata, Xerula 110: 27 - radiculata, Neonectria 104: 55 - radii, Peronospora 104: 54 - radiosa, Montagnea 109: 26 - radotinense, Tricholoma 104: 29 - radula, Hyphoderma 110: 19 - radula, Schizopora 110: 19, 21 - Raffaelea 104: 42 - ramanniana, Umbellopsis 102: 43 - ramannianus, Micromucor 101: 46 - ramannianus var. ramannianus, Micromucor 102: 43 - Ramaria 104: 46 - Ramariopsis 104: 17, 18; 106: 27 - ramorum, Phytophthora 104: 55 - ravidus, Oxyporus 108: 30, 31 - recondita, Puccinia 106: 16, 17 - regalis, Amanita 103: 12 - regianum, Tuber 108: 1, 11-13 - regius, Boletus 104: 47; 109: 34, 40 - reidii, Hygrocybe 103: 20-23, 4. str. obálky (bar. foto) - repandus, Phellinus 104: 34 - resinaceum, Ganoderma 104: 33, 47; 107: 14-19, 4. str. obálky (bar. foto); 109: 11, 14, 39 - resinae, Cladosporium 102: 43 - resinascens, Ceriporiopsis 108: 24 - retiruga, Arrhenia 104: 47; 107: 20 - rhacodes, Macrolepiota 106: 27 - rheades, Inonotus 108: 31 - rhizophilus, Polyporus 104: 47; 109: 26 - Rhizopus 101: 48, 56; 102: 42 - rhodophaea, Tomentella 109: 7 - rhodopurpureus, Boletus 103: 36 - rhodoxanthus, Boletus 109: 26 - Rhopaloconidium 104: 28 - ripariellus, Xerocomus 110: 22, 28 - rivulosa, Clitocybe 110: 22, 23, 27 - romellii, Antrodiella 105: 10-12 - rorida, Mycena 101: 29 - rosea, Clavaria 101: 7-9, 1. str. obálky (bar. foto), 3. str. obálky; 105: 16 - rosea var. rosea, Clavaria 101: 7, 8 - rosea var. subglobosa, Clavaria 101: 7, 8 - rosea, Clonostachys 105: 25 - rosea, Fomitopsis 104: 23, 31, 104: 54, 55, 108: 22, 25, 26, 30 - rosea, Mycena 110: 19 - roseum, Gliocladium 101: 46 - roseus, Gomphidius 108: 42 - rosmarini, Perenniporia 102: 12 - rossulana, Clavaria 105: 15 - Rozellopsis 105: 30 - rubellus, Cortinarius 103: 12 - rubrocinctus, Lactarius 101: 48 - rubromarginata, Mycena 110: 19 - rubrum, Trichophyton 107: 30 - rufa, Hypocrea 108: 21 - rufescens, Hydnum 110: 23, 24 - rufescens, Ramaria 104: 46 - rufobrunnea, Tomentella 107: 1, 5, 8 - rufum, Tuber 108: 2, 10-12, 21 - ruginosus, Lactarius 110: 23 - rugosa, Clavulina 110: 23 - rugosum, Stereum 106: 27; 110: 21, 23, 24, 26 - russocoriacea, Hygrocybe 102: 47 - Russula 104: 8; 106: 35, 41; 110: 18 - russula, Hygrophorus 109: 27, 39 - russuloides, Lactarius 105: 33 - rustica, Omphalina 101: 48 - rutilans, Tricholomopsis 110: 20-22, 27.

sabinae, Gymnosporangium 108: 19 - saccatus, Phallogaster 108: 21 - saeva, Lepista 104: 14; 110: 20 - safraniolens, Ramaria 104: 46 - saginus, Cortinarius 108:

46 - salicis, Alnicola 101: 48 - salicis, Jaraia 103: 34 - salicorniae, Entophlyctis 103: 34 - salicorniae, Oidium 103: 34 - sambuci, Lyomyces 104: 24 - Samuelsia 108: 43 - sanguifluus, Lactarius 109: 26 - sanguinolenta, Mycena 110: 25 - sanguinolentum, Stereum 110: 20, 21, 27 - sapinea, Sphaeropsis 101: 40 - sarcoides, Ascocoryne 110: 18, 20, 23, 26 - satanas, Boletus 103: 12; 108: 18, 20; 109: 27 - Savulescua 104: 28 - Sawadaea 101: 41 - scabella, Crinipellis 106: 27 - scabrosus, Sarcodon 108: 46 - scabrum, Leccinum 110: 20-22 - Scedosporium 102: 45 - schildii, Ramaria 104: 46 - schulzeri, Camarophyllopsis 106: 28, 29, 4. str. obálky (bar. foto) - schulzeri, Spongipellis 107: 9, 11, 12 - scolecina, Alnicola 110: 24, 26 - scorodoni, Marasmius 110: 26 - scutellata, Scutellinia 110: 19 - Scytalidium 107: 25 - semibulbosus, Pluteus 101: 18 - semilanceata, Psilocybe 103: 12; 106: 27; 110: 20 - semilibera, Morchella 109: 27 - semilibera f. acuta, Morchella 109: 28 - seminuda, Cystolepiota 110: 24 - semisanguifluus, Lactarius 109: 28 - semisupina, Antrodiella 105: 12, 13 - semotus, Agaricus 110: 27 - sepiarium, Gloeophyllum 104: 24 - septentrionalis, Fibulomyces 104: 23 - Septoria 101: 56 - sequoiae, Oligoporus 104: 32 - serialis, Antrodia 104: 22, 31; 108: 23; 110: 23 - serialis f. ptychogaster, Antrodia 104: 22 - sericellum, Entoloma 110: 27 - sericeum, Entoloma 110: 20-22 - serotinus, Panellus 110: 26 - serpens, Ceraceomyces 110: 20 - serpens, Hypoxylon 105: 25 - serpula, Antrodiella 105: 12 - setigerum, Hyphoderma 101: 16 - silvaticus, Agaricus 106: 27 - silvaticus, Coprinus 110: 25, 28 - simplex, Tremella 110: 24, 28 - simplicissimum, Penicillium 101: 46 - sinuascens, Poria 108: 15, 16 - sinuatum, Entoloma 101: 52 ; 103: 12 - sinuosa, Antrodia 104: 22 - sistrata, Cystolepiota 110: 26, 28 - sistrata, Lepiota 108: 36 - sitchensis, Antrodia 104: 32; 108: 22 - smardae, Geastrum 102: 27; 105: 31; 106: 33 - smardae, Helotium 105: 31 - smardae, Tomentella 105: 31 - Smardaea 105: 31 - smotlachae, Gyrodon 103: 36; 106: 34 - smotlachianus, Boletus 103: 36 - socialis, Agaricus 110: 3 - socialis, Armillaria 110: 1-3, 6 - solani, Fusarium 107: 30 - solani, Rhizoctonia 102: 41, 42; 106: 15, 16 - solaris, Russula 101: 48; 108: 20 - soloniensis, Piptoporus 107: 10 - Sordaria 101: 56 - sordida, Erysiphe 10: 19, 22 - sordida, Lepista 106: 27; 110: 21 - sorokiniana, Drechslera 106: 18, 19 - Sowerbyella 104: 45 - spadiceus, Xerocomus 108: 42 - Spathularia 110: 11, 12 - speirea, Mycena 103: 20 - sphaerica, Genea 108: 7, 12 - sphaerospermum, Cladosporium 101: 49; 107: 31 - Sphaerotheca 101: 41 - sphagneti, Lactarius 101: 48 - sphagneti, Mycocalia 106: 30 - sphinctrinus, Panaeolus 110: 22, 27 - Spiniger 105: 26 - spinosa, Absidia 101: 46 - spinulosum, Penicillium 107: 31 - spinulosus, Lactarius 103: 18, 23 - splendens, Cortinarius 109: 28 - splendidissima, Hygrocybe 103: 20, 21, 23 - splendissima, Haasiella 102: 3 - Spongipellis 107: 12 - sporotrichioides, Fusarium 101: 59; 106: 14 - spumous, Spongipellis 107: 9, 11, 12 - spumosa, Pholiota 101: 18 - squalens, Dichomitus 104: 31 - squamosa var. thrausta, Stropharia 110: 25 - squamosus f. pallidus, Polyporus

101: 52 - squamosus, Sarcodon 102: 26 - squamulifer, Agaricus 109: 27 - squamuliferus, Agaricus 108: 36 - squamulosa, Clitocybe 103: 17 - squarrosa, Pholiota 110: 18, 19, 21-23, 26 - stagnina, Phaeogalera 108: 46 - stanekii, Tricholoma 106: 33 - Steccherinum 108: 28 - stellae, Incrustoporia 104: 26 - stellae, Poria 105: 32 - stellae, Skeletocutis 108: 29, 30, 46 - stemonitis, Doratomyces 104: 44 - stenoceras, Ophiostoma 104: 42 - stenocystis, Crepidotus 104: 7 - stepposa, Melanoleuca 104: 30 - stercoreus, Cyathus 110: 19, 28 - stevenii, Battarraea 103: 35 - stillatus, Dacrymyces 104: 23; 110: 21, 26 - stiparophyllum, Tricholoma 110: 20 - stipata, Mycena 110: 23 - stipitaria, Crinipellis 104: 14, 15 - stipticus, Panellus 110: 19, 25, 26 - straminea, Clavaria 104: 19 - straminea, Floccularia 109: 26 - straminiphilus, Pluteus 104: 29 - striatula, Gamundia 110: 22, 28 - striatus, Cyathus 110: 19, 22 - striiformis, Puccinia 106: 16 - strobiliformis, Amanita 108: 20 - Strobilurus 102: 5 - subacida, Perenniporia 102: 12, 13; 104: 32 - subalbidodisca, Inocybe 106: 34 - subalpina, Tomentella 107: 1, 5, 8 - subalpinus, Hydropus 101: 29 - subappendiculatus, Boletus 106: 34; 108: 42 - subatrata, Drosophila 102: 5 - subatrata, Psathyrella 102: 5 - subbotrytis, Ramaria 109: 39 - subcarpta, Inocybe 102: 47 - subcinerascens, Tomentella 103: 1-8 - subclavata, Galerina 110: 21 - subclavigera, Tomentella 109: 2 - subcoronatum, Botryobasidium 101: 14 - subdulcis, Lactarius 110: 23, 26 - subfloccosus, Agaricus 108: 36 - subglutinans, Fusarium 101: 59 - sublateritium, Hypholoma 10: 20, 23 - submembranacea, Amanita 110: 26 - submollis, Tomentellopsis 101: 1, 4 - subpilosa, Tomentella 109: 4 - subporphyropus, Cortinarius 110: 20 - subrufa, Ceriporiopsis 104: 38 - subrufa, Pouzaroporia 104: 38 - subtetacea, Tomentella 109: 1, 2, 6 - subtilis, Clavulinopsis 104: 14, 15 - subtilis, Ramariopsis 104: 14, 15, 18, 19, 4. str. obálky (bar. foto) - subtomentosum, Stereum 110: 19, 21, 23, 25, 27 - subtomentosus, Lactarius 105: 33 - subtomentosus, Xerocomus 108: 42 - subvermispora, Ceriporiopsis 108: 26 - subvermispora, Gelatoporia 108: 26 - subverrucispora, Conocybe 106: 34 - suecicum, Sistotremastrum 101: 19 - Suillus 101: 54; 106: 11; 108: 39 - sulphureus, Laetiporus 101: 52; 110: 19 - sumatranus, Amaurodon 105: 6, 7, 10 - Svrckia 106: 33 - swartzii, Rickenella 103: 21; 106: 27 - sydowii, Aspergillus 107: 31 - syringinus, Lactarius 105: 33.

tabacina, Hymenochaete 110: 21 - tabescens, Agaricus 110: 3 - tabescens, Armillaria 110: 3 - tabidus, Lactarius 110: 21, 24 - Taphrina 110: 12 - tatorum, Lactarius 105: 33 - taxicola, Cryptocline 104: 54 - tenuicula, Ramariopsis 104: 19 - tenuiramosa, Ramariopsis 104: 15, 18, 19 - tenuis, Perenniporia 102: 12, 13 - tenuis var. pulchella, Perenniporia 102: 12 - tenuis var. tenuis, Perenniporia 102: 12 - teres, Pyrenophora 104: 38; 106: 18 - teres f. maculata, Pyrenophora 104: 38 - teres f. teres, Pyrenophora 104: 38 - teres, Helminthosporium 106: 18 - terginoides, Collybia 106: 33 - terrestris, Byssonectria 101: 15, 19 - terricola, Pidoplitchkoviella

104: 44 - tessulatus, Hypsizygyus 104: 7 - testaceogilva, Tomentella 109: 7 - thalassinum, Leccinum 104: 47 - theobrominum, Hebeloma 106: 27 - thermometrus, Tubulicrinis 104: 25 - thuretiana, Exidia 108: 19; 110: 24, 26, 28 - thymiphila, Lepiota 109: 26 - tinctorium, Echinodontium 104: 33 - tjallingiorum, Entoloma 108: 46 - Tomentella 107: 1, 5, 9; 109: 1, 2 - Tomentellago 105: 1, 6 - Tomentellopsis 101: 1, 3, 5; 109: 5 - tomentosa, Bovista 109: 26 - tomentosum, Trichoderma 102: 45 - tometosus, Inonotus 108: 21 - torminosus, Lactarius 103: 18 - trabeum, Gloeophyllum 104: 24 - tremellosus, Merulius 110: 23, 26 - Trichaptum 108: 29 - Trichoderma 101: 26, 40, 43; 109: 18, 19, 21, 22 - tricholoma, Ripartites 110: 27 - Trichopeziza 104: 37 - Trichophyton 107: 24 - tricincta, Gibberella 106: 14 - tricinctum, Fusarium 101: 58; 106: 14 - tricolor, Marasmius 101: 48 - tridentinus, Suillus 104: 47; 109: 27 - trifolii, Erysiphe 102: 46 - trigonosporum, Chaetomium 101: 45 - triplex, Geastrum 102: 26; 104: 47 - tritici, Septoria 101: 56; 106: 17, 19 - tritici, Tilletia 101: 42 - tritica, Puccinia 106: 16 - tritici-repentis, Drechslera 106: 17, 18 - tritici-repentis, Pyrenophora 102: 42; 104: 38 - triumphans, Cortinarius 103: 17; 110: 21 - trivialis, Cortinarius 106: 27 - trivialis, Lactarius 110: 21, 28 - trivialis, Phellinus 110: 21 - trogii, Corioloopsis 108: 29 - trogii, Podofomes 104: 26 - trogii, Trametes 102: 26; 108: 29-31 - tuberculata, Phanerochaete 110: 24 - tuberculosa, Pachykytospora 102: 20 - tuberosa, Dumontinia 102: 21-23 - tuberosa, Sclerotinia 102: 21 - tubulina, Camarops 101: 29 - tubulosus, Lactarius 110: 20 - tulipiferae, Polyporus 103: 47 - tuomikoskii, Otidea 103: 8-11, 1. str. obálky (bar. foto), 3. str. obálky - turci, Russula 110: 25 - turpis, Lactarius 110: 20, 22.

uliginosus, Cortinarius 101: 48; 108: 20 - Ulocladium 101: 51 - umbellatus, Polyporus 109: 27 - umbrina, Otidea 103: 10 - Uncinula 101: 41 - Uncinuliella 101: 41 - unguinosa, Hygrocybe 104: 15 - unicolor, Cerrena 101: 41; 103: 43 - unicolor, Spongipellis 107: 10 - Ursicolama 109: 33 - ustale, Tricholoma 110: 24, 26 - ustus, Aspergillus 101: 49 - utrifer, Coprinus 110: 19 - uvidus, Lactarius 108: 19.

vaccekii, Hymenogaster 104: 30 - vacini, Peziza 104: 30 - vacini, Plicariella 104: 30 - vagabunda, Phlyctema 102: 48 - vaillantii, Antrodia 104: 22 - variabilis, Crepidotus 101: 15; 110: 26 - variabilis, Trigonopsis 103: 40 - variegatus, Physisporus 108: 14-16 - variegatus, Suillus 101: 54; 108: 42 - variicolor, Bolbitius 110: 18 - variicolor, Leccinum 101: 48; 108: 40 - varius, Polyporus 104: 49; 110: 27 - Vascellum 105: 31 - velenovskyi, Boletus 103: 36 - velenovskyi, Russula 103: 34 - velutipes, Flammulina 101: 52; 106: 27; 110: 21 - venenata, Macrolepiota 101: 51 - veneta, Apiognomonina 101: 57 - venosa, Disciotis 109: 26 - venustissima, Haasiella 102: 1-3, 1. str. obálky (bar. foto), 3. strana obálky, 104: 2 - venustissima, Chrysomphalina 102: 1 - vermicularis, Clavaria 103: 17; 104: 18; 106: 27; 110: 27 - verna, Amanita 103: 12 - verna, Collybia 102: 28 - verna, Nolanea 103: 12 - vernum,

Entoloma 103: 12 - verruciformis, Diatrypella 110: 24 - verrucosa, Genea 108: 6 - verrucosum, Scleroderma 110: 25 - versicolor, Aspergillus 101: 48, 49, 59; 102: 43; 107: 29 - versicolor, Propolis 110: 27 - versicolor, Russula 110: 20, 22 - versicolor, Trametes 101: 16; 106: 27; 110: 19 - versipelle, Leccinum 110: 20-22 - verticillioides, Fusarium 101: 59 - veselskyi, Hygrocybe 101: 47; 106: 34 - veselskyi, Sepultaria 106: 34 - veselyi, Sclerotinia 103: 37 - vibecina, Clitocybe 110: 18 - vietus, Lactarius 110: 20 - violacea, Clavaria 105: 15 - violaceo-fusca, Tomentella 107: 3 - virginea, Hygrocybe 103: 20; 104: 14, 15; 106: 27; 110: 20-22, 26, 27 - virginea var. fuscescens, Hygrocybe 110: 27, 28 - viride, Hydnum 105: 2 - viride, Microglossum 108: 46 - viride, Sistotrema 105: 1, 2 - viride, Trichoderma 107: 31 - viridilutescens, Tricholoma 108: 46 - viridis, Amaurodon 105: 1-10 - viridis, Caldesiella 105: 2 - viridis, Odontia 105: 2 - viridis, Thelephora 105: 2 - viridis, Tomentella 105: 2 - viridula, Tomentella 109: 2 - viridulus, Rhodophyllum 106: 34 - virosa, Amanita 103: 12 - viscida, Russula 110: 33 - viscosa, Calocera 110: 19, 20, 26 - vitellina, Mitrula 110: 11, 12 - vitellina, Neolecta 110: 10-13, 1. str. obálky (bar. foto), 3. str. obálky - vitellina, Sprangueola 110: 11 - vitellinum, Ascocorynium 110: 11 - vitellinum, Geoglossum 110: 11 - vitilis, Mycena 110: 21 - vitraeus, Rigidoporus 104: 32 - vitreus, Physisporinus 110: 19 - vittadinii, Amanita 104: 47; 109: 26, 28 - vladimirii, Plicaria 104: 30 - volvatus, Cryptoporus 104: 31 - Vuilleminia 104: 1 - vulgaris, Balsamia 108: 5 - vulpinum, Leccinum 108: 42.

wakefieldiae, Amaurodon 105: 6, 7, 10 - weirii, Phellinus 104: 34 - wettsteinii, Marasmius 110: 19, 25 - wichanskyi, Lepiota 104: 29; 105: 32 - wichanskyi, Leucocoprinus 104: 29.

xantha, Amyloporia 104: 22 - xanthii, Podosphaera 104: 53 - xanthocephalus, Clavariadelphus 104: 46 - xanthoderma, Agaricus 104: 13 - xanthodermus, Agaricus 101: 52 - xanthophylla, Lepiota 106: 5-7, 10 - xanthostigma, Orbilia 110: 25 - xanthothrix, Coprinus 110: 24 - xerampelina, Russula 110: 19 - Xerocomellus 105: 34; 108: 42 - Xerocomus 108: 42 - Xerula 102: 5, 40; 110: 1 - Xylaria 102: 4.

yallundae, Oculimacula 106: 15.

zaeae, Gibberella 106: 13 - zephirus, Mycena 110: 21 - zollingeri, Clavaria 101: 8; 105: 15-20, 1. str. obálky (bar. foto), 3. str. obálky; 106: 44 - zonarius, Lactarius 109: 27 - zygodesmoides, Tomentellopsis 101: 1, 4.

Bronislav H l ů z a