

MYKOLOGICKÉ LISTY

142



Časopis
České vědecké společnosti pro mykologii
Praha 2019
ISSN 1213-5887

OBSAH / CONTENTS

Tejklová T., Kramoliš J.:

Vzácné a zajímavé pavučince ČR. *Cortinarius subtortus* – pavučinec olivově žlutý

Rare and interesting *Cortinarius* species in the Czech Republic. *Cortinarius subtortus* (*Cortinariaceae*, *Phlegmacium*) 1

Kříž M.:

Závojenka Jahnova – *Entoloma jahnii* – nalezena na lišce bledé – *Cantharellus pallens*

Entoloma jahnii found on *Cantharellus pallens* 12

Holec J., ed.:

Seminář Novinky studia velkých hub 2019

Conference “Novelties in macromycete studies 2019” 18

Sedlářová M., Lebeda A.:

K devadesátým narozeninám prof. Bronislava Hlůzy

90th birthday of Bronislav Hlůza, professor emeritus in Faculty of Education, Palacký University in Olomouc 22

Kokeš P.:

Dr. Jiří Müller, jak jsem ho poznal

How I remember Jiří Müller 24

Kotlaba F.:

Doplňky k nekrologu za profesorem dr. A. J. Novackým, PhD.

Additions to the obituary of Prof. Dr. A. J. Novacký, PhD 27

Recenze (J. Kubásek; R. Mazza: Gli odori e i sapori dei funghi)**Review** (J. Kubásek; R. Mazza: Gli odori e i sapori dei funghi) 29**Kotlaba F.:**

Neznámý dopis J. Bezděka a V. Luňáčka J. Velenovskému o jejich knize o houbách

Unknown letter by J. Bezděk and V. Luňáček to Prof. J. Velenovský about their book on fungi 32

[Pokračování obsahu na zadní vnitřní straně obálky]

[Contents continued on the inner back cover]

ODBORNÉ ČLÁNKY**VZÁCNÉ A ZAJÍMAVÉ PAVUČINCE ČR
CORTINARIUS SUBTORTUS – PAVUČINEC OLIVOVĚ ŽLUTÝ**

Tereza Tejklová, Jan Kramoliš

Článek je věnován nálezům pavučince olivově žlutého – *Cortinarius subtortus* (Pers.) Fr. z území České republiky. Je prezentován podrobný makroskopický i mikroskopický popis druhu podle nálezu druhého autora z NPR Rašeliniště Skřítek. Je publikována fotodokumentace sběru a shrnuty dosud známé lokality tohoto druhu v ČR podle údajů získaných z herbářů Jihočeského muzea v Českých Budějovicích (CB), Muzea východních Čech v Hradci Králové (HR), Národního muzea (PRM) a od některých mykologů. Jsou diskutovány podobné a zaměnitelné druhy. Autoři navrhují přeřazení druhu z kategorie VU, kam je zařazen v aktuálním Červeném seznamu hub (makromycetů) České republiky, do kategorie EN v jeho příštím vydání.

Vzhledem k extrémním horkům panujícím v posledních letech, doprovázeným nedostatkem srážek, lze pozorovat v průběhu léta i vysychání rašelinišť. Je proto nesmírně důležité sledovat růst hub i na těchto stanovištích a nálezy druhů, které lze považovat za indikační, dokumentovat, aby bylo možné zachytit případné změny v kvalitě těchto biotopů. Jedním z indikačních druhů pro rašelinné lesy (Beran et al. 2016) je i pavučinec olivově žlutý – *Cortinarius subtortus*, o jehož rozšíření u nás byly dosud jen kusé informace. Tento pavučinec byl zařazen do posledního návrhu na doplnění, resp. přepracování vyhlášky o zvláště chráněných druzích (interní materiál ČVSM 2017).

V tomto článku chtějí autoři představit uvedený málo známý, byť snadno určitelný druh a shrnout údaje o jeho rozšíření a ekologii v České republice.

Cortinarius subtortus (Pers.) Fr., *Epicr. syst. mycol.*: 273, 1838

Syn.: *Agaricus subtortus* Pers., *Cortinarius opimatus* Britzelm., *Myxacium subtortum* (Pers.) P. Kumm.

Systematické zařazení v rámci rodu *Cortinarius* podle Atlas des Cortinaires: podrod *Phlegmacium*, sekce *Delibuti*, podsekce *Delibuti*, série *Subtortus* (Moëgne-Locoz et al. 1990). Brandrud a Melot (1990) vytvořili pro tento druh novou sekci *Subtorti*; tuto celkem izolovanou pozici potvrdily následně i molekulární metody a genetické studie (např. Garnica et al. 2005, Liimatainen et al. 2014).

Původní diagnóza

Pileo convexo lamellisque olivaceis, stipite subtorto cavo pallescente-albido, basi albobilloso. Hab. in sylvis. Stip. 2½ unc. altus, ½ unc. crassus. Pil. unc. 1 et ultra latus: disco truncato flavescente carnosus, margine tenuis. Lamel. demum pulvere cinnamomeo adpersae. Sapor valde amarus (Persoon 1801).

Metodika

Makroskopický popis je založen na čerstvých plodnicích – viz studovaný materiál. Mikroskopický popis byl učiněn na základě herbářových položek, preparáty byly pozorovány v Melzerově činidle. Čerstvě vypadané spory byly měřeny v Melzerově činidle optickým mikrometrem. Bylo měřeno 50 náhodně vybraných výtrusů s výjimkou extrémních odchylek. Mapa byla vytvořena na vlastním podkladu v programu J. Kramoliše.

Popisovaný materiál

Cortinarius subtortus sbíraný v NPR Rašeliniště Skřítek (okr. Šumperk, kat. Rudoltice u Sobotína), rašelinná smrčina s kyselým podložím, 850 m n. m., pod *Picea abies*, l. IX. 2016, leg. et det. J. Kramoliš (HR B000004, herb. J. Kramoliš JK 2633, EMBL-Bank MK357371).

Popis podle čerstvých plodnic

Klobouk zprvu kulovitý, později polokulovitý až přilbovitý, 30–60 mm v průměru. Pokožka klobouku mírně slizká, hladká, světle žlutohnědá, pod slizkou vrstvou vrostle radiálně vláknitá. Okraj klobouku dlouho podvinutý, pak svěšený, ve stáří až vlnatě zprohýbaný. Lupeny v počtu 55–70, vysoké 10 mm, ke třeni zúženě připojené, v mládí šedozelené, později šedobéžové. Ostří lupenů rovné, světlejší než plocha lupenů. Kortina žlutobílá, u starých plodnic již téměř nepatrná. Třeň kyjovitý se zakulacenou bází vysoký 50–100 mm a široký 7–12 mm, na bázi až 22 mm. Na povrchu suchý, na světle našloutlém podkladu bělavě vláknitý. Bazální mycelium smetanově bílé. Dužnina plná, tuhá, světle žlutohnědá, oxidací neměnná. Vůně slabá, příjemná, nasládle zeleninová či připomínající posekanou travu. Chuť mírná, nevýrazná, jen slabě nahořklá. Výtrusný prach rezavý. Chemická reakce s 30% KOH ve všech částech plodnice zprvu červená, posléze hnědočervená. Chemická reakce s guajakovou tinkturou ve všech částech plodnice zprvu negativní nebo jen velmi světle hnědá, s odstupem pěti minut šedozelená. Reakce s UV světlem: ve všech částech plodnice slabě pozitivní; žlutá.

Výtrusy elipsoidní, na povrchu s nízkou nepravidelně bradavčitou ornamentikou, $7,3\text{--}9,5 \times 5,5\text{--}6,7 \mu\text{m}$; $Q = 1,2\text{--}1,6$ (průměrné hodnoty $8,4 \times 6 \mu\text{m}$, $Q_{av} = 1,4$). Bazidie tetrasporické, kyjovité, $23\text{--}34 \times 8\text{--}10 \mu\text{m}$, s bazálními přezkami. Hyfy tramy hyalinní, válcovité, $2\text{--}4 \mu\text{m}$, s přezkami. Ostří lupenů je fertlní. Cheilocystidy hojně, lahvovitě až kuželovitě, $35\text{--}62 \times 7,5\text{--}10 \mu\text{m}$, na povrchu hladké, hyalinní, bez přezek. V pokožce se pod slizovitou vrstvou nacházejí radiálně uspořádané, válcovité, jemně zrnité, přehrádkované hyfy s přezkami, široké $6\text{--}12 \mu\text{m}$. Terminální články válcovité, $2,5\text{--}7,5 \mu\text{m}$ široké, s přezkami. Povrch třeně je tvořen hladkými hyalinními válcovitými přehrádkovanými hyfami $6,5\text{--}11 \mu\text{m}$ širokými, s přezkami. Terminální články hladké válcovité, $2,5\text{--}6,5 \mu\text{m}$ široké. Hyfy kortiny na povrchu hladké, $3\text{--}7 \mu\text{m}$ v průměru, s přezkami.

Ekologie a charakter lokality

Místo nálezu leží v CHKO Jeseníky, v národní přírodní rezervaci (NPR) Rašeliniště Skřítek. Centrální část území tvoří rašeliniště přechodového typu a rašelinné březiny s břízou karpatskou, okolní porosty pak rašelinné smrčiny (Šafář et al. 2003).



Pavučinec olivově žlutý – *Cortinarius subtortus*, lokalita nálezu. Rudoltice u Sobotína, NPR Rašeliniště Skřítek, 1. 9. 2016, foto J. Kramoliš.



Pavučinec olivově žlutý – *Cortinarius subtortus*. Rudoltice u Sobotína, NPR Rašeliniště Skřítek, 1. 9. 2016, foto J. Kramoliš.

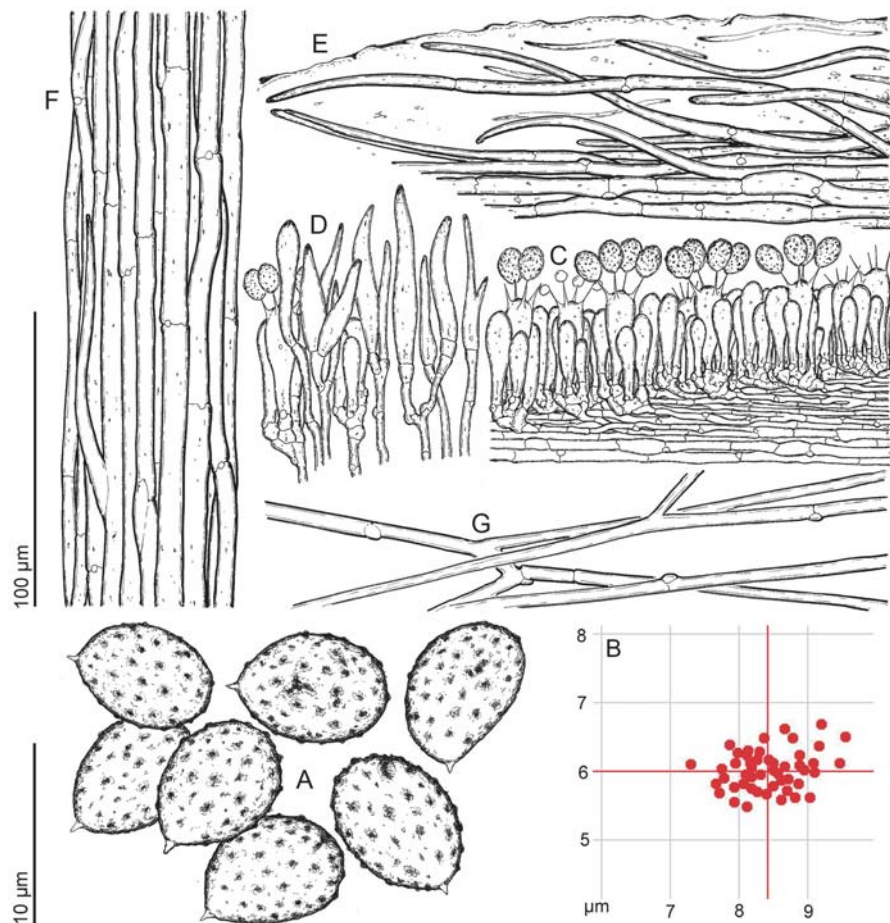
Vlastní mikrolokalitou bylo rašeliniště v podmáčené smrčině s borůvkou a brusinkou v podrostu (obr.), z dřevin byl v okolí pouze smrk. Na ploše přibližně 2 × 2 metry bylo nalezeno 15 plodnic.

Soupis nálezů zjištěných na území ČR

Údaje o nálezech byly zjištěny z herbářových položek uložených v herbáři Jihočeského muzea v Českých Budějovicích (CB), Národního muzea v Praze (PRM) a Muzea východních Čech v Hradci Králové (HR). V herbáři Moravského zemského muzea v Brně (BRNM) nejsou uloženy žádné položky pod jménem *Cortinarius subtortus*. V herbáři Slovenského národního muzea (BRA) jsou uloženy pouze položky pocházející z území Slovenska. Další data pocházejí ze záznamů mykologů či byly excerpovány z literatury. Celkem se nám podařilo dohledat 26 údajů o nálezech z 18 lokalit. Doplněné údaje, např. katastry, jsou psané v hranatých závorkách. Sběry jsou seřazeny v rámci krajů od severu k jihu.

Královéhradecký kraj: Krkonošský NP, Pec pod Sněžkou, Obří důl, pod smrky v rašelínku, 22. VIII. 2015 leg. J. Vízner, R. Drahný, M. Kříž et al., det. M. Kříž (PRM 934406). –

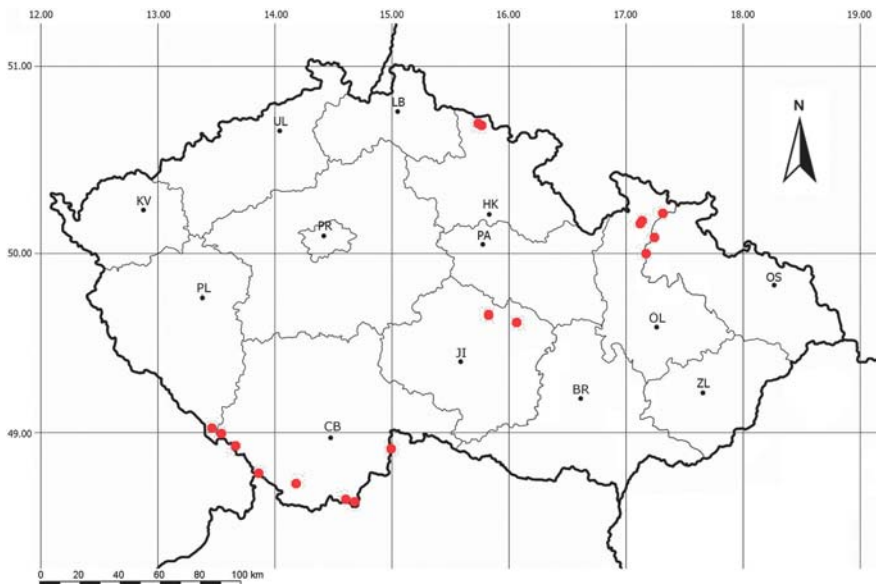
Krkonošský NP, Velká Úpa II, Růžová hora, vlhká horská smrčina, v mechu, pod *Picea abies*, 24. IX. 2017 leg. et det. L. Zíbarová (HR B000006). Olomoucký kraj: CHKO Jeseníky, Rejvíz, NPR Rejvíz, podmáčená až rašelinná smrčina, v porostu rašeliničku, 28. VIII. 2005 leg. I. Nováková, det. M. Beran (OP 185718); *ibid.*, 22. VIII. 2011 leg. et det. D. Dvořák et al. (herb D. Dvořák DD 300/11, foto M. Kříž in Hagara 2014); *ibid.*, podmáčená smrčina, v porostu rašeliničku, 8. VIII. 2018, leg. et det. J. Kramoliš (HR B000007). – CHKO Jeseníky, [Adolfovice], NPR Šerák-Keprník, Keprník, sv. svah „V Žalostné“, asi 1 km ssv. od vrcholu Keprníku, horská smrčina, místy zrašelinělá, 20. VIII. 2014 leg. et det. D. Dvořák (herb. D. Dvořák 14082031). – CHKO Jeseníky, [Nové Losiny], NPR Šerák-Keprník, sedlo mezi Vozkou a Trojmezím, v lemu vrchoviště pod smrky, v rašeliničku, 21. VIII. 2011 not. D. Dvořák. – CHKO Jeseníky, Rudoltice u Sobotína, NPR Rašeliniště Skřítek, 2005 not. H. Deckerová (Deckerová 2006); *ibid.*, podmáčená, místy rašelinná smrčina, 1. IX. 2016 leg. et det. J. Kramoliš (HR B000004, herb. J. Kramoliš JK2633); *ibid.*, 8. VIII. 2017 leg. et det. J. Kramoliš (HR 105005, herb. J. Kramoliš JK2726); *ibid.* 13. IX. 2018, leg. et det. L. Zíbarová (HR B000005). Moravskoslezský kraj: CHKO Jeseníky, [Malá Morávka], NPR Praděd, vrchoviště u chaty Barborka v sedle mezi Pradědem a Petrovými kameny, rašelinná smrčina v lemu vrchoviště, 17. VIII. 2011 leg. et det. D. Dvořák (herb. D. Dvořák DD 213/11). Plzeňský kraj: NP Šumava, [Javoří Pila], Mlynářská slat', lem již. části „malé“ Mlynářské slatě, podmáčená smrčina s rašeliničkem, v jehličí, 6. VIII. 1998 leg. et det. J. Holec (PRM 897158); *ibid.*, podmáčená smrčina, v rašeliničku, 6. VIII. 1998 leg. et det. J. Holec (PRM 897161). – NP Šumava, [Filipova Huť], údolí Černohorského potoka, úsek mezi býv. Černohorskou nádrží a Černohorským močálem, 1. IX. 2006 not. J. Holec. Kraj Vysočina: CHKO Žďárské vrchy, Havlíčkova Borová, PR Ranská jezírka, v podmáčené smrčíně, v rašeliničku, pod *Picea abies*, 22. IX. 2017 leg. S. Flekrová, det. T. Tejklková (HR B000008). – CHKO Žďárské vrchy, [Rokytno na Moravě], Tři Studně, jihovýchodní okolí Medlovského rybníka, mechatá smrčina (tyčovina), pod *Picea abies*, *Pinus* sp., *Alnus* sp., 6. IX. 2009 leg. et det. M. Beran et J. Burel (CB). Jihočeský kraj: NP Šumava, [Horní Světlé hory], Žďárek, údolí potoka Častá, podmáčená smrčina, v porostu mechů a rašeliničku, 13. VIII. 2001 leg. et det. M. Beran (CB 12626, foto T. Papoušek in Papoušek 2004). – NP Šumava, [Horní Světlé hory], Častá, sz. část mezi potokem Častá a Žďáreckou horou, rašeliniště se smrčinou při okrajích, 27. VIII. 2001 not. J. Holec; *ibid.*, 27. IX. 2005, leg. et det. J. Holec (PRM 898983). – CHKO Třeboňsko, [Nová Ves u Klikova], Rapšach, PR Široké blato (jižní část), vzrostlý smrkovo-borový les s vtroušenou břízou, v opadu mezi mechy, 28. VIII. 2014 leg. et det. M. Beran (CB 19765); *ibid.*, PR Široké blato, rašeliniště, pod *Picea abies*, *Pinus* sp., 27. IX. 2014 leg. et det. M. Beran et J. Burel (herb. J. Burel). – NP Šumava, [Nová Pec], Plechý, Rakouská louka, lesní lem rašeliniště, 24. IX. 1997 leg. et det. J. Holec (PRM 891312). – Světlík, PP Rašeliniště Bobovec (severní část), rašelinný les, v porostu rašeliničku, pod *Picea abies*, *Betula carpatica*, *Pinus sylvestris*, *Frangula alnus*, 11. VIII. 2013 leg. et det. M. Beran (CB 18582). – Přírodní park Novohradské hory, [Dolní Příbrani], Bělá, PP Úval Dolní Příbrani [PP zrušena], smrková olšina při břehu potůčku, v porostu rašeliničku, pod *Picea abies*, *Alnus incana*, *Betula pubescens*, 19. VIII. 2004 leg. et det. M. Beran (CB 14233). – Přírodní park Novohradské hory, Pohří na Šumavě, PP U tří můstků (jihovýchodní část), podmáčená smrčina, v opadu pod smrky, mezi mechem, 3. VIII. 2005 leg. et det. M. Beran (CB 14655).



Pavučinec olivově žlutý – *Cortinarius subtortus*. A. výtrusy, B. sporograf, C. pleurohymenium, D. cheilohymenium, E. pokožka klobouku, F. povrch třeně, G. kortina. Del. J. Kramoliš.

Diskuse

Pavučinec olivově žlutý – *Cortinarius subtortus* je poměrně nápadným a dobře poznatelným druhem. Charakteristický je jednak jeho vzhled – žlutavý pahříb s olivovými tóny v lupenech a na klobouku, jednak také růst na kyselých mecháčích a rašelinných půdách pod smrky (Ludwig 2017 uvádí vzácně i listnáče) ve vyšších



Pavučinec olivově žlutý – *Cortinarius subtortus*. Mapa známých lokalit druhu na území ČR.

polohách. Význačnou je též jeho vůně, která je nápadná a aromatická; její vnímání se však mezi autory liší. Nejčastěji je přirovnávána ke kadidlu (např. Holec et al. 2012, Krieglsteiner et Gminder 2010, Papoušek 2004), avšak kupříkladu Soop (2005) ji charakterizuje jen jako aromatickou, kořeněnou, kdežto Hagara (2014) dokonce udává, že je nevýrazná, nicméně ji zároveň charakterizuje jako proměnlivou – kafrovou, zemitou, pestercovou, ploštičnou nebo jako kadidlo. V kombinaci s hořkou chutí a přítomností dobře diferencovaných cheilocystid, které jsou u pavučinců výjimečné, lze *Cortinarius subtortus* považovat jen za těžko zaměnitelný druh. I přes tyto skutečnosti se jako velmi zvláštní jeví absence údajů o nálezích tohoto druhu u nás v minulém století. Pochopitelné je to snad pouze v případě lokalit ležících na území Šumavy a Novohradských hor, kam byl v minulosti běžným občanům vstup zakázán. Nálezy však chybí i z Krkonoš a Jeseníků, kde v minulosti mykologický průzkum probíhal. Lze se tedy domnívat, že by se *Cortinarius subtortus* snad mohl v posledních letech na našem území šířit v souvislosti se změnami životního prostředí. Je samozřejmě také možné, že u nás tento druh rostl i v minulosti, ale byl mykology přehlížen, ať už pro neatraktivnost jeho biotopu, anebo pavučinců vůbec.

Vzhledově nejpodobnějším druhem je *Cortinarius amurceus* Fr. Soop (2005) uvádí, že je některými autory považován pouze za varietu *C. subtortus*, nicméně v nám dostupné literatuře (např. Bidaud et al. 2009, Brandrud et al. 1998, Breitenbach et Kränzlin 2000, Consiglio et al. 2003, Moëgne-Loccoz et al. 1990, Moser 1960) není toto tvrzení uváděno. Měl by růst pod smrky, borovicemi a břízami (Bidaud et al. 2009, Breitenbach et Kränzlin 2000, Marchand 1991, Moser 1960), nemá pravé cystidy, má vejčité až elipsoidní spory, odlišuje se také lesklým masným kloboukem, navíc roste na suchých místech (Marchand 1991). Podle Breitenbacha a Kränzlina (Breitenbach et Kränzlin 2000) též nemá silnou vůni a olivové tóny na klobouku. *C. delibutus* Fr. je živěji zbarvený, postrádá olivové tóny a má mírnou chuť (někdy však může být nahořklý – např. Svrček 1996). Mikroskopicky se odlišuje kulatými spory (např. Brandrud et al. 1998). Může vzácně růst i na podobných lokalitách; na vlhkých stanovištích pod jehličnany, častěji však roste pod listnáči – nejčastěji břízou a bukem. Za suchého počasí mohou být zaměnitelnými druhy *C. vibratilis* (Fr.) Fr. a *C. causticus* Fr. Oba mají drobnější plodnice a silně hygrofánní, za vlhka hnědooranžový klobouk. Vyrůstají na podobných lokalitách jako *C. subtortus*. Některými autory (např. Moëgne-Loccoz et al. 1990) bývá odlišována samostatná varieta *C. subtortus* var. *opimatus* (Britzelm.) Moëgne-Locc. et Reumaux. Jedná se o málo známý taxon, který by měl mít znaky na pomezí druhů *C. subtortus* a *C. delibutus* (Moëgne-Loccoz et al. 1990).

Kromě ČR a Slovenska, odkud pocházejí položky v BRA, CB, HR a PRM, je v Evropě tento druh dále známý ze Švédska (Soop 2005), odkud byl také neotypifikován (Liimatainen et al. 2014), dále pak z Francie (Moëgne-Loccoz et al. 1990), Finska, Německa, Rakouska a Švýcarska (Moser 1960), Itálie (Consiglio et al. 2003), Polska (Hoffeins et al. 2017), Nizozemí (Chrispijn et Douwes 2004), Portugalska (Picón et al. 2010), Norska a Dánska (Jeppesen et al. 2012); nález ze Slovinska je zveřejněn na internetových stránkách gobe.si. Mimo Evropu je druh znám také ze Sibíře (Krieglsteiner et Gminder 2010), Turecka (Yağiz et al. 2006), Spojených států (Smith et Stuntz 1950) a Kanady (Voitk 2017). Funga Nordica (Jeppesen et al. 2012) jej udává jako běžný v boreální a hemiboreální oblasti, vzácný pak v temperátní oblasti, na chudých půdách pod smrky, nejčastěji na okrajích rašelinišť, vzácně i pod buky.

Nedávno byl tento druh neotypifikován (Liimatainen et al. 2014), sekvence (MK357371) získaná ze sběru HR B000004 odpovídá plně sekvenci neotypu uložené v databázi GenBank pod číslem KF732454.

V rámci střední Evropy není s výjimkou ČR druh zařazen v místních červených seznamech, resp. spadá do kategorií bez ohrožení (Dämon et Krisai-Greilhuber 2016, Dämmrich 2016).

Pavučinec olivově žlutý – *Cortinarius subtortus* navrhuje přeřadit z kategorie VU, kam byl zařazen v aktuální verzi Červeném seznamu makromycetů ČR (Beran

2006), do kategorie EN v příštím vydání Červeného seznamu. Tento návrh podkládáme zejména jeho ojedinělým výskytem na území ČR. Celkem byl zaznamenán na 18 lokalitách, z toho na 12 po roce 2005. I když je v současnosti znám z více oblastí než uvádí Beran (2006), lokality jsou de facto koncentrovány pouze do sudetských pohoří – jižní části Čech, Krkonoš a do oblasti Jeseníků, výjimku tvoří dvě lokality ve Žďárských vrších (mapa). V posledních letech navíc dochází v souvislosti se značným suchem k vysychání rašelinných lokalit během léta, což může vést ke změně jejich charakteru a počet lokalit tohoto druhu se tak může snižovat. Pavučinec olivově žlutý byl zařazen do posledního návrhu na doplnění vyhlášky o zvláště chráněných druzích (interní materiál ČVSM 2017), což se jeví jako velmi vhodné, protože je reprezentativním zástupcem pro biotop rašelinných smrčín a zároveň dobře poznatelným druhem.

Poděkování

Za poskytnutí údajů o nálezech děkujeme V. Balnerovi, J. Burelovi, D. Dvořákoví, M. Gracovi, M. Křížovi a L. Zibarové, které též děkujeme za konstruktivní připomínky k rukopisu. Za informace o herbářových položkách děkujeme I. Kautmanové (BRA), M. Beranovi (CB) a J. Holcovi (PRM). Článek vznikl za přispění Muzea východních Čech v Hradci Králové v rámci interního vědeckovýzkumného úkolu 180022.

Literatura

- Beran M. (2006): *Cortinarius subtortus* (Pers.: Fr) Fr. – In: Holec J., Beran M. [eds.], Červený seznam hub (makromycetů) České republiky, Příroda, Praha, 24: 107.
- Beran M., Kříž M., Holec J. (2016): Makromycety. – In: Hofmeister J., Hošek J. [eds.], Seznamy indikačních druhů živočichů a hub pro jednotlivé typy přírodních stanovišť podle katalogu biotopů ČR, Ekologické služby s.r.o., Hořovice.
- Bidaud A., Moëgne-Loccoz P., Reumaux P., Carteret X. (2009): Atlas des Cortinaires. Pars XVIII. – Fédération mycologique Dauphiné-Savoie, Marlioz.
- Brandrud T. E., Lindström H., Marklund H., Melot J., Muskos S. (1998): *Cortinarius* Flora Photographica. Volume 4. – Cortinarius HB, Matfors.
- Brandrud T. E., Melot J. (1990): Validations and new combinations in *Cortinarius*, with special emphasis on infrageneric taxa of subgenus *Phlegmacium* (Agaricales). – Nordic Journal of Botany 10: 535–538.
- Breitenbach J., Kränzlin F. (2000): Pilze der Schweiz. Band 5. Blätterpilze 3. Teil. – Verlag Mykologia, Luzern.
- Chrispijn R., Douwes R. (2004): Voor de eeuwigheid. Binnenlandse werkweek Bakkeveen. – Coolia 47(2): 71–78.

- Consiglio G., Antonini D., Antonini M. (2003): Il Genere *Cortinarius* in Italia 1. – A. M. B., Luglio.
- Deckerová H. (2006): Houby NPR Rašeliniště Skřítek. – Mykologické Listy no. 97: 42–43.
- Dämon W., Krisai-Greilhuber I. (2016): Die Pilze Österreichs. Verzeichnis und Rote Liste 2016. – Österreichische Mykologische Gesellschaft, Wien.
- Dämmrich F., Lotz-Winter H., Schmidt M., Pätzold W., Otto P., Schmitt J. A., Scholler M., Schurig B., Winterhoff W., Gminder A., Hardtke H. J., Hirsch G., Karasch P., Lüderitz M., Schmidt-Stohn G., Siepe K., Täglic U., Wöldecke K. (2016): Rote Liste der Großpilze und vorläufige Gesamtartenliste der Ständer- und Schlauchpilze (Basidiomycota und Ascomycota) Deutschlands mit Ausnahme der Flechten und der phytoparasitischen Kleinpilze. – In: Matzke-Hajek G., Hofbauer N., Ludwig G. [eds.], Rote Liste gefährdeter Tiere, Pflanzen und Pilze Deutschlands, Bd. 8: Pilze (Teil 1) – Großpilze. Naturschutz und Biologische Vielfalt 70(8): 1–444.
- Garnica S., Weiß M., Oertel B., Oberwinkler F. (2005): A framework for a phylogenetic classification in the genus *Cortinarius* (Basidiomycota, Agaricales) derived from morphological and molecular data. – Canadian Journal of Botany 83: 1457–1477.
- Hagara L. (2014): Ottova encyklopedie hub. – Ottovo nakladatelství, Praha.
- Hoffeins C., Hoffeins H. W., Szadziewski R. (2017): Checklist of Macromycetes (Fungi) from the Wyskok village in Masurian Lakeland, NE Poland. – Rocznik Muzeum Górnśląskiego W Bytomiu, Przyroda 23: 1–27.
- Holec J., Bielich A., Beran M. (2012): Přehled hub střední Evropy. – Academia, Praha.
- Jeppesen T. S., Frøslev T. G., Brandrud T. E. (2012): *Cortinarius* subgen. *Phlegmacium* (Fr.) Trog – In: Knudsen H., Vesterholt J. [eds.], Funga Nordica. – Nordsvamp, Copenhagen.
- Kriegelsteiner G. J., Gminder A. (2010): Die Großpilze Baden-Württembergs. Band 5: Ständerpilze: Blätterpilze III. – Ulmer, Stuttgart.
- Liimatainen K., Niskanen T., Dima B., Kytövuori I., Ammirati J. F., Frøslev T. G. (2014): The largest type study of *Agaricales* species to date: bringing identification and nomenclature of *Phlegmacium* (*Cortinarius*) in the DNA era. – Persoonia 33: 98–140.
- Ludwig E. (2017): Pilzkompendium, Band 4: Beschreibungen. – Fungicon, Berlin.
- Marchand A. (1991): Champignons du Nord et du Midi. Vol. 7. Les Cortinaires. – Société Mycologique des Pyrénées Méditerranéennes, Perpignan.
- Moëne-Loccoz P., Reumaux P., Henry R. (1990): Atlas des Cortinaires. Pars II. – Fédération mycologique Dauphiné-Savoie, Annecy.
- Moser M. (1960): Die Gattung *Phlegmacium* (Schleimköpfe). Die Pilze Mitteleuropa, Bd. IV. – Julius Klinkhardt, Bad Heilbrunn.
- Papoušek T. (2004): Velký fotoatlas hub z jižních Čech. – Tomáš Papoušek, České Budějovice.
- Persoon C. H. (1801): Synopsis methodica fungorum: Sistens enumerationem omnium huc usque detectarum specierum, cum brevibus descriptionibus nec non synonymis et observationibus selecti. Pars prima. – H. Dieterich, Göttingen.
- Picón R., Salcedo I., Cruz J., Sarrionandia E., Olariaga I., Abrego N. (2010): Catalogación de la micoflora (macromicetos) de la Comunidad Autónoma del País Vasco. – Sociedad

- Micológica Portugaleta & Laboratorio de Botánica, Dpto. Biología Vegetal & Ecología. Fac. Ciencia y Tecnología, UPV/EHU.
- Smith A. H., Stuntz D. E. (1950): New or noteworthy fungi from Mt. Rainier National Park. – *Mycologia* 42(1): 80–134.
- Soop K. (2005): *Cortinarius* in Sweden (Tenth revised edition). – Karl Soop, Mora.
- Svrček M. (1996): *Houby*. – Aventium, Praha.
- Šafář J. et al. (2003): Olomoucko. – In: Mackovčín P., Sedláček M. [eds.], *Chráněná území ČR, Agentura ochrany přírody a krajiny ČR a EkoCentrum Brno, Praha*.
- Voitk A. (2017): Fungus species list. – *Omphalina* 8(7): 6–7.
- Yağiz D., Afyton A., Konuk M., Helfer S. (2006): Contributions to the macrofungi of Kastamonu province, Turkey. – *Mycotaxon* 98: 177–180.

Tereza Tejklová, Jan Kramoliš: Rare and interesting *Cortinarius* species in the Czech Republic. *Cortinarius subtortus* (*Cortinariaceae*, *Phlegmacium*)

This article deal with *Cortinarius subtortus* Fr. and its distribution in the Czech Republic. Its detailed macro- and microscopic description based on the authors' own record from Rašeliniště Skřítek National Nature Reserve (NW Moravia) is published. The authors present photos of their record and a list of Czech localities known for this species based on records in the main Czech herbaria (CB, HR, PRM) and private data from Czech mycologists. Differential characters from other, similar taxa are discussed. The authors propose changing the status of this fungus from Vulnerable to Endangered species in the next edition of the Red list of fungi (macromycetes) of the Czech Republic.

Adresy autorů:

Tereza Tejklová, Muzeum východních Čech, Eliščíno nábřeží 465, 500 01 Hradec Králové 1; t.tejklova@muzeumhk.cz

Jan Kramoliš, Palackého 2413, 530 02 Pardubice; jan.kramolis@seznam.cz

**ZÁVOJENKA JAHNOVA – *ENTOLOMA JAHNII* – NALEZENA
NA LIŠCE BLEDE – *CANTHARELLUS PALLENS***

Martin Kříž

Článek informuje o nálezu závojenky Jahnovy – *Entoloma jahnii* na plodnicích lišky bledé – *Cantharellus pallens* u Dobříše ve středních Čechách. Je uveden makroskopický a mikroskopický popis, shrnuta dosud známá ekologie druhu a diskutovány podobné druhy, především odlišnost tohoto nálezu od popisů závojenky příživné – *E. parasiticum*.

Růst plodnic jednoho druhu lupenaté houby z plodnic jiného druhu lupenaté houby obecně není příliš vzácným jevem. Nejčastěji nacházíme dva druhy rovetek (*Asterophora*) na plodnicích starých holubinek (*Russula*) a ryzců (*Lactarius*, *Lactifluus*). Běžné jsou též penízovky rodu *Collybia*, které rostou kromě holubinek a ryzců např. na čechratkách (*Paxillus*), třepenitkách (*Hypholoma*) a dále na některých nelupenatých houbách, naopak kukmák příživný – *Volvariella surrecta* (Knapp) Singer na plodnicích strměšky mlženy – *Clitocybe nebularis* (Batsch) P. Kumm. je v naší přírodě spíše raritou (viz např. Halasů 2014). Roztodivně pak vypadají vyobrazení drobných závojenek (*Entoloma*) parazitujících na liškách (*Cantharellus*), viz např. Noordeloos (2004, str. 1356) nebo Ludwig (2007, č. 94.6 v obrazové části), což je výjev, který se jen tak nepodaří vidět na vlastní oči. V červnu roku 2018 jsem však dostal zprávu o právě takovémto nálezu ve středních Čechách, načež jsem neváhal a ihned jsem se vydal sebrané plodnice převzít pro fotodokumentaci a uložení do herbáře.

Pojednávaný druh závojenky náleží do podrodu kulháček (*Claudopus*). Všichni jeho zástupci se vyznačují vzhledem droboučkových hlív s výstředným nepatrným třeněm nebo bez něj, čímž se liší ode všech dalších skupin rodu *Entoloma*. Nejznámějším představitelem této druhově nepočetné skupiny je závojenka dřevní – *E. byssisedum* (Pers.) Donk, která roste na různém odumřelém organickém materiálu, zejména na trouchnivějícím dřevě. Kromě druhů preferujících dřevo lze mezi kulháčky narazit i na druh rostoucí na tlejících trávách a trávám podobných rostlinách, a to závojenku bělovláknitou – *E. albotomentosum* Noordel. & Hauskn. (podrobně viz Jančovičová et Adamčík 2014), a dále na dva zástupce žijící převážně nebo výlučně na plodnicích jiných hub: *E. parasiticum* (Quél.) Kreisel a *E. pseudoparasiticum* Noordel. Důkladné studium středočeského nálezů však nedovolilo jeho ztotožnění ani s jedním z nich.

Studovaný materiál

Dobříš, okres Příbram, polesí směrem k Voznici, na dospělých plodnicích *Cantharellus pallens* Pilát vyrostlých v dubovém lese, 18. VI. 2018 leg. P. Mikuš, det. M. Kříž (PRM 951451).

Entoloma jahnii Wölfel & Winterh., Österreichische Zeitschrift für Pilzkunde 2: 14, 1993 – závojenka Jahnova

Makroskopický popis

Klobouk 5–10 mm široký, klenutý, pak zploštělý a zvlněný, bílý až bělavý, ve shlucích plodnicěk často naružovělý od vypadaného výtrusného prachu, pod lupou s patrnými drobnými vztyčenými šupinkami odpovídajícími trichodermálnímu typu pokožky (hlavně u mladých plodnic jemně odstále pýřité). Lupeny připojené, řídké, zprvu bílé, brzy masově růžové, s lupénky. Třeň výstředný, krátký, $\pm 2 \times 0,5$ –1 mm, válcovitý, často ohnutý, na bázi se v jemných vláknecích rozbíhající do bělavého mycelia, kterým je porostlý povrch plodnic lišek v daném místě. Dužnina měkká. Vůně přebíjena příjemnou vůní lišek, samostatně však moučná (vzhledem k drobnosti plodnic ale nespolehlivě zjistitelná). Chuť moučná.

Mikroskopický popis

Výtrusy 9 – $13,5 \times (7)$ – 8 – $10,5$ (– 11) μm velké, hranaté, s (4) – 5 – 6 (– 7) vrcholy, subisodiametrické až heterodiametrické, délkošířkový poměr $1,13$ – $1,44$ (průměrně $1,27$), vrcholy jsou výrazné, vnitřek výtrusů zpravidla s 1 tukovou kapkou. Bazidie široce kyjovité, se (3) – 4 výtrusy, 34 – $47 \times 13,5$ – 20 μm velké. Ostří lupenů fertilní, místy však pozorovány cystidovité hymeniální elementy, zpravidla užší než bazidie (blíže viz Poznámky). Pokožka klobouku z válcovitých hyf s koncovými články o šířce až 18 (– 21) μm , často s hlavatým vrcholkem, někdy více či méně břichatými. Přezky převážně přítomny na bázi koncových hymeniálních elementů, jinde chybí. Studováno ve čpavkové kongo červeně.

Poznámky

Od popisů závojenky příživní – *Entoloma parasiticum* (např. Noordeloos 1992, Ludwig 2007) se tento nález liší především přítomností kyjovitých až hlavatých koncových článků v pokožce klobouku dosahujících šířky až 18 μm , které často mají \pm břichaté tělo a současně hlavatý vrchol (jejich tvar je tedy lahvicovitý až kuželko-



Závojenka Jahnova – *Entoloma jahonii*. Dobříš, polesí směrem k Voznici, na dospělé plodnici lišky bledé vyrostlé v dubovém lese (plodnice rostoucí z třeně lišky), 18. 6. 2018, foto M. Kříž.

vitý). Závojenka příživná by měla mít tyto články válcovité, široké jen do 6(–8) μm . Ve velikosti výtrusů obou druhů je naopak téměř shoda. Na zřejmý rozpor ohledně přítomnosti cheilocystid u závojenky Jahnovy v Noordeloosově podání, kdy v popisu uvádí jejich absenci, zatímco v pérovce je kreslí (Noordeloos 2004), upozornili již Jančovičová et Adamčík (2012), uzavírajíce záležitost tak, že cheilocystidy přítomny nejsou a chyba je pravděpodobně v pérovce. Stojí však za pozornost, že na Noordeloosově obrázku mají dva z těchto elementů přezku na přepážce, tudíž se patrně musely skutečně nacházet v hymeniu (či subhymeniu), kde, souhlasně s mým zjištěním, závojenka Jahnova přezky má. I v případě dobříšského nálezu byly pozorovány některé hlavaté cystidovité útvary s přezkou – je například možné, že pocházely z části ostří blízko okraje klobouku nebo přímo ze samého okraje.

Závojenka Jahnova byla nalezena na plodnicích lišky bledé – *Cantharellus palens*, rostoucích v dubovém lese. Tento hostitel nebyl z běžně používané určovací literatury známý pro žádný z kulháčků: pokud se jedná o závojenku příživnou, jako její hostitel bývá nejčastěji uváděna liška obecná – *C. cibarius* Fr. (viz např. Veselý et al. 1972 a řada novějších zdrojů) a z čeledi *Cantharellaceae* ještě liška žlutavá – *Craterellus lutescens* (Fr.) Fr. (syn. *Cantharellus aurora* (Batsch) Kuyper; Ludwig 2007). Z jiných skupin hub byla závojenka příživná zaznamenána na dřubkatci pohárkovitém – *Coltricia perennis* (L.) Murrill, outkovce pestré – *Trametes versicolor* (L.) Lloyd (viz též Gminder et Krieglsteiner 2003) nebo choroši šupinatém – *Polyporus squamosus* (Huds.) Fr. Může však růst i z kůry či mrtvého dřeva, na žijících meších a terestricky. Například zatímco Noordeloos (1988) uvádí jakožto substrát závojenky příživné dřevo listnáčů a mechy, nikoli plodnice hub, tentýž autor později (Noordeloos 1992) již uvádí i růst na plodnicích hub, tentokrát ale zas nezmiňuje dřevo listnáčů, nýbrž kůru jehličnanů (borovic). Z uvedeného každopádně vyplývá, že závojenka příživná není striktním parazitem. Naopak závojenka Jahnova byla dosud uváděna jako druh rostoucí pouze na trouchnivějícím dřevě listnáčů – sumarizaci konkrétních dřevin sepsali Jančovičová et Adamčík (2012), kteří též doplnili tehdy nový údaj o výskytu na zetlelých zbytcích listů (Halama 2011). Překvapivý dobříšský nález tohoto druhu na lišce bledé však není prvním takovým zjištěním – stejný objev popisují již Kunze et Siembida (2012). Podobně jako v případě závojenky příživné jde tedy o druh s rozličnou ekologií, ačkoli s jasnou preferencí pro mrtvé dřevo.

Obecně zůstává otázkou, jak ekologii „liškobytých“ závojenek vyhodnotit na pomyslné ose parazitismu–saprotrofismu (viz např. Mann 1987, Voitek et al. 2013). Plodnice pojednávaného nálezu rostly především z třeně a listů dospělých exemplářů lišky bledé, které měly ještě příjemnou (ovocnou) vůni, nebyly tedy nijak nápadně zahňavající. Na druhou stranu je však známo, že plodnice lišek díky své tužší dužnině mohou na lokalitě vytrvávat dlouho, aniž by jevíly známky rozkladu (Kříž 2018).

Výlučně na liškách je udáván další podobný, ještě mnohem vzácnější druh *Entoloma pseudoparasiticum* Noordel. U nás dosud nalezen nebyl a nemá tudíž ani české jméno, nabízelo by se pojmenovat jej závojenka liškožijná. Je popsán ze Švédska, měl by růst na lišce obecné a žlutavé, podle Ludwiga (Ludwig 2007) i na stročku trubkovitém – *Craterellus cornucopioides* (L.) Pers., a je spolehlivě odlišitelný zejména užšími výtrusy (6–7,5 µm), kromě toho jeho plodnice nemají bílou, nýbrž světle hnědou barvu (Noordeloos 1992). Zde se však, při vědomí prokázaného ambivalentního výskytu nejednoho kulháčku na dřevě a na liškách (nebo jiných houkách), nabízí otázka, jestli by nemohlo jít opět o „odskočení si“ nějakého dřevního druhu na lišky – vzhledem k velikosti výtrusů přichází v úvahu závojenka *E. depuens* (Batsch) Hesler. Nálezy druhů z tohoto přibuzenstva jsou celkově velmi řídké, a proto jistě nemusejí být naše vědomosti o jejich taxonomii uspokojivé: naopak je tu otevřený prostor pro zevrubnou revizi této skupiny, ideálně s využitím molekulárních technik. Pěkný vhled do problematiky studia cizopasných kulháčků nedávno publikovali Aarnaes et al. (2013). Vyobrazení závojenky Jahnovy, rostoucí klasicky na tlejícím dřevě, přinášejí také např. Gminder et Krieglsteiner (2003), Nita et Stefaniak (2010) nebo Hagara (2014).

Poděkování

Děkuji Petru Mikušovi (Praha) za informaci o nálezu a poskytnutí pečlivě uchovaných plodnic parazitovaných lišek. Článek vznikl za finanční podpory Ministerstva kultury v rámci institucionálního financování dlouhodobého koncepčního rozvoje výzkumné organizace Národní muzeum (DKRVO 2019-2023/3.I.a, 00023272).

Literatura

- Aarnaes J.-O., Boyle M., Gulden G., Thorn G., Voitek A. (2013): *Entoloma pseudoparasiticum*. – *Omphalina* 4(2): 3–6.
- Gminder A., Krieglsteiner G. J. (2003): Die Großpilze Baden-Württembergs. Vol. 4. – Stuttgart.
- Hagara L. (2014) [2015]: *Ottova encyklopedie hub*. – 1152 p., Ottovo nakladatelství, Praha.
- Halama M. (2011): A new locality of *Entoloma jahnii* (*Agaricales*, *Basidiomycota*) in Poland. – *Opole Scientific Society Nature Journal* 44: 61–67.
- Halasů V. (2014): Kukmák cizopasný – *Volvariella surrecta* a choroš voštinovitý – *Polyporus alveolaris* na střední Moravě. – *Mykologický Sborník* 91(1): 6–10.
- Jančovičová S., Adamčík S. (2012): *Entoloma jahnii* (*Fungi*, *Agaricales*) reported from Slovakia and notes on differences with *E. byssisedum*. – *Czech Mycology* 64(2): 209–222.
- Jančovičová S., Adamčík S. (2014): Exploring the limits of morphological variability and ecological preferences of *Entoloma albotomentosum*. – *Czech Mycology* 66(2): 121–134.

- Kříž M. (2018): Naše masité lišky (*Cantharellus*). – Mykologický Sborník 95(1): 9–17.
- Kunze A., Siembida J. (2012): Mini-Rötling verputzt stattliche Pfifferlinge. – *Der Tintling* 79(6): 7–22.
- Ludwig E. (2007): Pilzkompendium. Band 2. – Berlin.
- Mann J. (1987): Vyšší houby na plodnicích velkých hub. – *Mykologické Listy* no. 27: 8–11.
- Nita J., Stefaniak M. (2010): *Entoloma jahnii*, a rare species in Europe. – *Acta Mycologica* 45(2): 157–162.
- Noordeloos M. E. (1988): *Entolomataceae* Kotl. & P. – In: Bas C., Kuyper T. W., Noordeloos M. E., Vellinga E. C. [eds.], *Flora agaricina neerlandica*, vol. 1, p. 77–177, Rotterdam.
- Noordeloos M. E. (1992): *Entoloma* s.l. – In: *Fungi Europaei*, vol. 5, Saronno.
- Noordeloos M. E. (2004): *Entoloma* s.l. Supplemento. – In: *Fungi Europaei*, vol. 5^a, Alassio SV.
- Veselý R., Kotlaba F., Pouzar Z. (1972): *Přehled Československých hub*. – Praha.
- Voitk A., Thorn G., Gulden G., Boyle M., Aarnaes J.-O. (2013): *Entoloma parasiticum* & *pseudoparasiticum*: parasites or pseudoparasites? – *Omphalina* 4(2): 7–8.

Martin Kříž: *Entoloma jahnii* found on *Cantharellus pallens*

The paper provides information regarding a find of *Entoloma jahnii* on fruitbodies of *Cantharellus pallens* near the town of Dobříš (Central Bohemia). A description of macro- and micromorphological characters is provided, its currently known ecology is summarised, and similar species are listed, and especially the difference of this collection from descriptions of *E. parasiticum* is discussed.

Adresa autora: Národní muzeum, mykologické oddělení, Cirkusová 1740, 193 00 Praha 9; mmartin.kriz@seznam.cz

SEMINÁŘ NOVINKY STUDIA VELKÝCH HUB 2019

Jan Holec (ed.)

V přednáškovém sále Nové budovy Národního muzea v Praze se 23. března 2019 konal již čtvrtý ročník jednodenního sobotního semináře, věnovaného novinám studia velkých hub. Dva ročníky (2015, 2016) proběhly na téže místě, jeden (2017) na katedře botaniky Přírodovědecké fakulty UK. Pořádajícími organizacemi letos bylo Národní muzeum, konkrétně jeho mykologické oddělení (jmenovitě Jan Holec, Markéta Šandová a Petr Zehnálek) a Česká vědecká společnost pro mykologii (ČVSM). Semináře se zúčastnilo 52 zájemců, kteří si vyslechli 11 přednášek v délce trvání 15–25 minut.

J. Borovička: Poznatky o ekologii kržatek rodu *Phaeocollybia* v ČR

J. Běťák, D. Dvořák: Zajímavé nálezy nelupenatých lignikolních hub v pralesovitých smrčínách v ČR a na Slovensku

V. Halasů: *Dermea tulasnei* – vzácný druh z jasanů (?)

D. Dvořák, H. Deckerová, M. Kolényová: Dva zajímavé diskomycety z našich Sudet

M. Beran: Několik druhů pavučinců zjištěných při mykologickém průzkumu Třeboňska

M. Tomšovský: *Climacodon septentrionalis* – další příklad dvou kryptických druhů u bazidiomycetů

T. Tejklová, L. Zíbarová: Podunajská nížina – pozoruhodná lokalita lignikolních hub

Z. Sochorová: *Octospora conidiophora* – první bryofilní druh z řádu Pezizales se známou anamorfoú

V. Antonín, J. Borovička, J. Holec, M. Kolařík: Rod *Clitocybula* s. l. ve světle nového morfologicko-molekulárního studia

H. Ševčíková, J. Borovička: *Pluteus rugosidiscus* a jemu podobné druhy štitovek

J. Kout: Novinky v diverzitě chorošů České republiky

Po semináři se konala mimořádná valná hromada ČVSM.

Abstrakty těch přednášek, jejichž autoři projevíli zájem o zveřejnění v Mykologických listech, jsou otištěny níže.

***Dermea tulasnei* – vzácný druh z jasanů (?)**

Viktorie Halasů

Václava III. 10, 77100 Olomouc; tori.halasu@gmail.com

Jsou představeny první české a slovenské nálezy vyklenutky *Dermea tulasnei* (Helotiales). Druh roste na nedávno opadaných větvích jasanů (*Fraxinus excelsior*, nově je doložen i z *F. angustifolia*). Většina sběrů pochází z nížinných lužních lesů na střední a jižní Moravě (Černovířské slatině u Olomouce, PR Království, PR Kolébky, PR Panenský les, EVL Morava – Chropyňský luh) a na Slovensku (PR Dunajské ostrovy). Druh byl nalezen i v podhorské bučině s jasanem (PR Studený vrch v severních Čechách) nebo v městském parku (Olomouc, Bezručovy sady). Nálezy druhu *Dermea tulasnei* jsou publikovány jen zřídka. Obecně bývá uváděn jako vzácný, ale je možné, že se přibližně v posledních dvou dekádách vyskytuje hojněji v důsledku nekrozy jasanu (*Hymenoscyphus fraxineus*), která zajišťuje souvislý přísun vhodného substrátu.

* * *

Několik druhů pavučinců zjištěných při mykologickém průzkumu Třeboňska

Miroslav Beran

Jihočeské muzeum v Českých Budějovicích, přírodovědné oddělení, Dukelská 1,
370 51 České Budějovice; priroda@muzeumcb.cz

V letech 2007–2016 bylo při mykologickém průzkumu Třeboňské pánve, zejména některých maloplošných chráněných území, zjištěno několik desítek druhů pavučinců (*Cortinarius*). Zde jsou prezentovány nálezy devíti z nich: *Cortinarius albovariegatus* (PR Široké blato, smrková tyčkovina, 18. 6. 2013), *C. balaustinus*, *C. danicus* a *C. olivaceofuscus* (PR Bukové kopce, květnatá bučina, 15. 9. 2014), *C. umbrinolens* (PR Široké blato, náletový porost *Picea*, *Pinus sylvestris* a *Betula* sp., 4. 11. 2012), *C. colus* (PR Široké blato, smrková tyčkovina, 14. 9. 2012), *C. phrygianus* (Hajnice v Zadním lese, bývalá střelnice, porost *Pinus sylvestris*, *Betula* sp.), *C. croceocaeruleus* (PR Rod, hráz mezi rybníky Rod a Naděje, porost *Quercus robur* a *Salix* sp., 15. 10. 2007), *C. lustrabilis* (PR Borkovická blata, rašelinný les - *Pinus sylvestris*, *Picea*, *Betula pubescens*, 15. 10. 2016).

* * *

Podunajská nížina – pozoruhodná lokalita lignikolních hub

Tereza Tejklová¹, Lucie Zíbarová²

¹Muzeum východních Čech v Hradci Králové, Eliščíno nábřeží 465,
500 01 Hradec Králové; t.tejklova@muzeumhk.cz

²Resslova 26, 400 01 Ústí nad Labem; gekko13@seznam.cz

Během let 2016–2018 jsme opakovaně navštívily lokality v Podunajské nížině v okolí Bratislavy. Tam jsme doposud určily 376 taxonů lignikolních makromycetů, především stro-

matických pyrenomycetů, kornatcovitých hub a chorošů. Mezi nimi je řada vzácných či ohrožených druhů, včetně prvnálezů pro střední Evropu. K významným nálezům patří např. *Antrodiella fragrans*, *Biscogniauxia dennisii*, *Ceriporia camaresiana*, *Dichostereum effuscatum*, *Gloeocystidiellum bisporum*, *Gloeodontia columbiensis*, *Hypoxylon submonticulosum*, *Oxyporus millavensis*, *Phanerochaete aculeata*, *Simocybe coniophora*, *Sistotrema subtrigonospermum*, *Trechinothus smardae*, *Xenasma parvisporum* a *Xenosperma ludibundum*. Část výsledků jsme shrnuli v článku Tejklová T., Zibarová L. (2018): A contribution to the knowledge of lignicolous fungi of Podunajská nížina Lowland (Slovakia). – *Catathelasma* 19: 1–80.

* * *

***Octospora conidiophora* nom. prov. – první bryofilní druh
z řádu Pezizales se známou anamorfoou**

Zuzana Sochorová

Katedra botaniky, Přírodovědecká fakulta, Univerzita Palackého v Olomouci,
Šlechtitelů 27, Olomouc 783 71; zuzka.egertova@seznam.cz

Octospora conidiophora nom. prov. (platné publikování jména je v tisku) byla nalezena na řadě lokalit v Jihoafrické republice. Má 0,2–1,5 mm široká růžvooranžová apothecia s výrazným okrajem; charakteristickými mikroskopickými znaky jsou elipsoidní výtrusy s hladkým nebo jemně bradavčítým povrchem, světlé parafýzy, tlustostěnné hyalinní chlupy a mycelium pokryté nápadnými výrůstky. Byla nalezena na pleurokarpních meších *Trichosteleum perchlorosum* a *Sematophyllum brachycarpum* (oba z čeledi *Sematophyllaceae*). Houba byla sbírána v afromontánních lesích v nadmořské výšce 1355–1800 m n. m., vždy na tlejícím dřevě porostlém hostitelskými mechy. Jde o první bryofilní druh z řádu Pezizales, u něhož byla prokázána anamorfa. Produkuje dlouhé, přehrádkované konidie, které nejsou známy u žádného jiného druhu z řádu Pezizales. Byly rozpoznány 4 fylogenetické linie. *O. conidiophora* je blíže příbuzná druhu *Octospora kelabitiana* popsánemu z Bornea, který však roste na zcela jiném hostiteli - jätrovkách z rodu *Riccardia*. Společně se druhy *Lamprospora campylopodis* (na *Campylopus pyriformis*) a *Neottiella albocincta* (na *Atrichum androgynum*) představují sběry *O. conidiophora* první nálezy bryofilních Pezizales na území jižní Afriky.

* * *

Rod *Clitocybula* s. l. ve světle nového morfologicko-molekulárního studia

Vladimír Antonín¹, Jan Borovička², Jan Holec³, Miroslav Kolařík⁴

¹Moravské zemské muzeum, botanické odd., Zelný trh 6, 659 37 Brno; vantonin@mzm.cz

²Geologický ústav, AV ČR, Rozvojová 269, 165 00 Praha 6; borovicka@gli.cas.cz

³Národní muzeum, mykologické odd., Cirkusová 1740, 193 00 Praha 9; jan_holec@nm.cz

⁴Mikrobiologický ústav AV ČR, Vídeňská 1083, 142 20 Praha 4; mkolarik@biomed.cas.cz

Jsou prezentovány některé výsledky morfologického a fylogenetického studia druhů rodů patřících do hypodroidního kladu, které se vyskytují v Evropě (rody *Clitocybula*, *Ger-*

ronema, *Hydropus*, *Leucoinocybe*, *Lignomphalia*, *Megacollybia* a *Porotheleum*). Studie ukazují, že *Megacollybia* a *Leucoinocybe* představují samostatné a od rodu *Clitocybula* s. str. odlišné rody. Monotypický rod *Lignomphalia* bude popsán jako nový pro vědu. Druh *Megacollybia marginata* byl nalezen poprvé v České republice a v Evropě. Zajímavým zjištěním byla rovněž skutečnost, že korticioidní houba pavučinopórka brvitá (*Porotheleum fimbratum*) patří do hyproidních hub, kde tvoří samostatnou skupinu.

* * *

***Pluteus rugosidiscus* a jemu podobné druhy štítovek**

Hana Ševčíková¹, Jan Borovička²

¹Moravské zemské muzeum, botanické odd., Zelný trh 6, 659 37 Brno; vantonin@mzm.cz

²Geologický ústav, AV ČR, Rozvojová 269, 165 00 Praha 6; borovicka@gli.cas.cz

Štítovka *Pluteus rugosidiscus* Murrill byla popsána ze Severní Ameriky před více než 100 lety. Mimo toto území byla recentně zjištěna v asijské části Ruska blízko hranic s Mongolskem. V příspěvku je představen první nález v Evropě – na Slovensku. Na základě shodných mikroskopických znaků byl *Pluteus rugosidiscus* dříve synonymizován se severoamerickým druhem *P. chrysophlebius*. Molekulární analýzy však ukazují, že se jedná o samostatný druh a molekulárně byl také potvrzen zmiňovaný evropský nález (ITS rDNA). V Evropě se vyskytuje morfologicky podobný druh *P. chrysophaeus* sensu Vellinga = *Pluteus luteovirens*, který je makroskopicky velmi variabilní. Odlišení těchto druhů je nutné nadále zkoumat na základě molekulárních metod a studia makroskopických znaků, zejména barvy klobouku a třeně. Mikroskopicky nerozeznatelný a makroskopicky podobný je také *P. olivaceus*, který má nejasnou taxonomickou pozici. Makroskopicky podobný druh *P. romellii* se liší jiným tvarem pleurocystid.

* * *

Novinky v diverzitě chorošů České republiky

Jiří Kout

Západočeská univerzita v Plzni, Fakulta pedagogická,
Centrum biologie, geověd a envigogiky, Klatovská 51, 306 19 Plzeň; martial@seznam.cz

Příspěvek upozornil na vybrané druhy chorošů, které jsou na našem území vzácné nebo od nás dosud nebyly zaznamenány. Jedná se o druhy *Antrodia hyalina*, *A. minuta*, *Cartilosoma rene-hentic*, *Ceriporia aurantiocarnescens*, *C. griseoviolascens*, *C. torpida*, *Coltricia confluens*, *Fibroporia norrlandica*, *Fomitiporia mediterranea*, *Hapalopilus eupatorii* a *Wolfiporia cocos*.

Jan H o l e c, ed.: Conference “Novelties in macromycete studies 2019”

OSOBNÍ**K DEVADESÁTÝM NAROZENINÁM PROF. BRONISLAVA HLŮZY**

Michaela Sedlářová, Aleš Lebeda

Mykolog, botanik a vysokoškolský učitel prof. RNDr. Bronislav Hlůza, CSc. se narodil 8. 3. 1929 v Lošticích. Po maturitě na gymnáziu v Litovli studoval na Filozofické fakultě Univerzity Palackého (UP) v Olomouci a Přírodovědecké fakultě Univerzity J. E. Purkyně (dnes Masarykova Univerzita) v Brně. Od r. 1952 působil jako pedagog na středních školách v Novém Jičíně, Šternberku a Olomouci. V r. 1959 začalo jeho působení na Pedagogické fakultě (PdF) UP, kde od r. 1964 vedl katedru biologie a didaktiky biologie, od r. 1976 zvanou katedra přírodopisu a základů zemědělské výroby, nyní katedra biologie PdF UP, kde je dodnes emeritním profesorem.



Emeritní profesor PdF UP Bronislav Hlůza převzal 1. 3. 2019 Pamětní medaili UP. Zdroj se svolením: Žurnál UP, foto Martin Višňa.

Prof. Hlůza je čestným členem České vědecké společnosti pro mykologii (ČVSM) a Vlastivědné společnosti muzejní v Olomouci, jejíž biologickou sekci vedl 25 let. Přes tisíc položek hub, které zpracoval, je základem mykologické sbírky Vlastivědného muzea v Olomouci, přičemž v současnosti tato sbírka čítá přes 3 000 položek. Jeho sběry dokumentují regionální mykofloru střední Moravy od 60. let 20. století. Jeho zájmovými územími byly CHKO Litovelské Pomoraví, CHKO Jeseníky, CHKO Bílé Karpaty či vojenský újezd Libavá. Zabýval se mykofloristikou a mapováním jedovatých hub v České republice, detailněji pak zástupci rodu *Amanita*. Od r. 1963 působil v olomoucké mykologické poradně, jako soudní znalec v oboru mykotoxikologie a konzultant při otravách houbami. Během posledních 40 let se podílel na záchraně zdraví několika set pacientů (FN Olomouc a další nemocnice v Olomouckém kraji). Významná je i jeho mykologická expertizní činnost při rekonstrukcích památkově chráněných objektů a dalších budov. V posledních letech rovněž zpracoval svoje terénní mykofloristické zápisy jako koncept podkladů pro check-listy jednotlivých okresů České republiky. Spolupracuje také s Českou botanickou společností při síťovém mapování rostlin v České republice. V letech 2010 a 2011 spolupracoval s Českým rozhlasem v Olomouci, kde ve vysílání ranního pořadu *Minuta pro tebe* měl celkem 107 příspěvků. Prof. B. Hlůza je stále publikačně činný. V letech 2009–2019 publikoval celkem 15 příspěvků, z nichž některé vyšly v *Mykologických listech*, ve *Zprávách Vlastivědného muzea v Olomouci* a *Šternberských listech*.

Je autorem a spoluautorem řady odborných článků, knih, vědeckých prací a bibliografií, publikuje v odborných časopisech (*Česká mykologie*, *Mykologické listy*, *Časopis Moravského zemského muzea v Brně*, *Zprávy Vlastivědného muzea v Olomouci*). Popularizuje mykologii a botaniku, např. spoluprací s Českým rozhlasem Olomouc, besedami o houbách, realizací řady výstav hub ve spolupráci s Vlastivědným muzeem v Šumperku a v Olomouci, městem Šternberk či Flórou Olomouc. Prof. Hlůza je nositelem řady ocenění, např. Zlaté medaile za zásluhu o rozvoj Univerzity Palackého, která mu byla udělena v r. 1994, v r. 2007 se stal laureátem Ceny města Šternberka za vědeckou činnost a r. 2013 laureátem Ceny města Olomouc v oblasti přírodních věd; je také nositelem Čestného uznání Flory Olomouc (2014, 2016) za realizaci výstav hub. V roce 2016 byl oceněn Čestným uznáním České mykologické společnosti s právem nosit čestný odznak Zlatý *Cantharellus*, v témže roce obdržel Čestné uznání a Pamětní medaili PdF UP v Olomouci u příležitosti 70. výročí zahájení vysokoškolské přípravy učitelů na PF v Olomouci.

V posledních deseti letech (2009–2018) se každoročně podílel na realizaci řady výstav s mykologickou tematikou v Okresním vlastivědném muzeu v Šumperku a na Floře Olomouc, ale i v Arboretu Bílá Lhota (2014, 2016).

Jménem českých a slovenských mykologů, studentů a široké veřejnosti, kterou během let svého působení inspiroval a stále inspiruje, si dovoluujeme popřát jubilantovi pevné zdraví a radost z bádání.

Bibliografie prof. B. Hlůzy byla zpracována v článcích:

- Deckerová H., Vašutová M. (2009): K osmdesátým narozeninám Bronislava Hlůzy. – Mykologické Listy no. 108: 33.
- Hejtmánek M., Lazebníček J. (1989): Docent RNDr. Bronislav Hlůza, CSc., šedesátiletý. – Česká Mykologie 43(2): 110–114.
- Lazebníček J. (2000): Professor RNDr. Bronislav Hlůza, CSc. 70 years. – Czech Mycology 52(1): 89–91.
- Lazebníček J. (2004): 75th anniversary of Professor Bronislav Hlůza. – Czech Mycology 56(1–2): 175–176.
- Zmrhalová M. (2009): K osmdesátinám prof. RNDr. Bronislava Hlůzy, CSc. (80-year anniversary of professor RNDr. Bronislav Hlůza, CSc.). – Zprávy Vlastivědného Muzea v Olomouci no. 297: 86–104. (Kompletní bibliografie do r. 2008)

Michaela Sedlářová, Aleš Lebeda: 90th birthday of Bronislav Hlůza, professor emeritus at the Faculty of Education, Palacký University, Olomouc

* * *

RNDR. JIŘÍ MÜLLER, JAK JSEM HO POZNAL

Petr K o k e š

Jiří Müller se narodil 22. dubna 1925 v Blansku, zemřel 9. března 2018 v Brně. Vystudoval reálné gymnázium v Brně Na Poříčí (1936–1944) a Přírodovědeckou fakultu Masarykovy univerzity v Brně (1945–1948), kde získal titul RNDr. V letech 1949–1985, byl zaměstnán v oboru rostlinolékařství, přičemž se zabýval zejména zkouškami fungicidů (polní pokusy). Studiu mikroskopických hub se věnoval hlavně ve volném čase.

S dr. Jiřím Müllerem jsem se poprvé setkal 21. 12. 2000, když jsem mu přinesl na určení svůj první sběr rzi. Byla to *Puccinia vulpinae* na *Carex pediformis* z teplo-milné doubravy v údolí Hanice (pravostranný přítok Hané, okres Vyškov), kterou jsem sbíral 2. prosince 2000. Již při této návštěvě jsme hovořili o tom, že bych se mohl zabývat výzkumem nepravých padlí, rzí a snětí. Při další návštěvě, kdy jsem si přišel pro výsledek určení, jsme se předběžně dohodli, že bych se mohl stát jeho pokračovatelem. Tak se také stalo. 24. dubna jsme započali společný průzkum okresu Vyškov, na němž

jsme společně pracovali až do roku 2009, přičemž jsem pak sám pokračoval v tomto výzkumu. Postupně jsme navštěvovali i jiné lokality mimo okres Vyškov, například Hrubý Jeseník v roce 2005. Sám jsem postupně bádál na Ždánicku a Valticku.

Dr. Müller byl neúnavným badatelem a spolupráce s ním byla naprosto bezkonfliktní. V oboru mikroskopických hub pracoval od roku 1949. První jeho publikace z oboru mykologie pochází z roku 1958, kdy napsal pojednání o rzích a snětech pícních trav. Poté se soustředil na psaní článků o vzácných druzích nepravých padlí, rzí a snětí, které nalezl: *Puccinia scillae* (1977*, mapa celosvětového rozšíření), *Ustilago trichophora* (1985*, mapa celosvětového rozšíření), *Urocystis rytzii* (1991*), *Puccinia lagenophorae* (1995), *Peronospora swinglei* (1999*, mapa celosvětového rozšíření), *Puccinia distincta* (2000a, mapa rozšíření na území města Brna), *Frommeëlla mexicana* (2003, 2006a), *Puccinia trollii* (2006b*), *Puccinia bornmuelleri* (2007, spolu s Ivanou Šafránkovou), *Peronospora hariotii* (2009, spolu s I. Šafránkovou, sběr V. Pasiče), *Puccinia australis* (2009, spolu s Karlem Sutorým, sběr K. Sutorého), *Uromyces cristatus* (2010a, mapa rozšíření v ČR). Hvězdičkou označené práce uvádějí celosvětové rozšíření daného druhu. Podrobně se zaměřoval na výzkum Moravského krasu. Nálezy uveřejnil ve své nejrozsáhlejší publikaci (2000b, 76 str.) s názvem „Rzi, sněti a fytopatogenní plísně Moravského krasu“. V roce 2004 jsme společně vydali „Checklist of downy mildews, rusts and smuts of Moravia and Silesia“, přičemž první a poslední flóra moravských a slezských hub byla publikována Niesslem v roce 1865. Tomuto článku předcházela Müllerova práce „Rost-, Brand- und Falsche Mehltupilze neu für Mähren und tschechisch Schlesien“ (2003), která byla použita do checklistu. Průběžně publikoval své výsledky z jednotlivých pohoří: Vysoké Tatry (1980), Krušné hory (2001, spolu s W. Dietrichem), Králický Sněžník (2010b), Malá Fatra (2013). V letech 1998–2001 se věnoval dvěma diplomantkám, Haně Dvořákové a Pavle Kopřivové, které přivedl k úspěšné obhajobě diplomových prací (Dvořáková 2001, Kopřivová 2001). Obě diplomantky na dr. Jiřího Müllera rády vzpomínají. V závěru svého života se zaměřil na publikování svých významných nálezů, přičemž se mu podařilo vydat pouze nepravá padlí (2015; rzi a sněti nevyšly). Níže uvádím jen vybrané mykologické práce J. Müllera.

Výběr z bibliografie J. Müllera a jeho studentů

- Dietrich W., Müller J. (2001): Die Rost-, Brand- und Falschen Mehltupilze des tschechischen Teiles des Erzgebirges (Krušné hory). – Czech Mycology 53(1): 89–118.
- Dvořáková H. (2001): Fytopatogenní plísně a sněti na území města Brna. – Ms. [Dipl. práce; depon. in: Knih. kat. bot. Přír. fak. Masarykovy Univerzity Brno]. 68 p. + 5 Pls.
- Kokeš P., Müller J. (2004): Checklist of downy mildews, rusts and smuts of Moravia and Silesia. – Czech Mycology 56(1–2): 121–148.
- Kopřivová P. (2001): Rozšíření rzí na Tišnovsku – mykofloristická studie. – Ms. [Dipl. práce; depon. in: Knih. kat. bot. Přír. fak. Masarykovy Univerzity Brno]. 64 pp. + 16 Pls.

- Müller J. (1958): Choroby píceňích trav. Rzi (*Uredinales*). 695–712. Sněti (*Ustilaginales*). 712–725. – In: Baudyš E., Benada J. & Špaček J. [eds.]: Zemědělská fytopatologie. II. Choroby polních plodin. SZN, Praha, 776 pp.
- Müller J. (1977): O rozšíření *Puccinia scillae* Linh. – Česká Mykologie 31(3): 173–178.
- Müller J. (1980): Příspěvek k poznání rzi, snětí a plísni ve Vysokých Tatrách. – Biológia 35(7): 497–504.
- Müller J. (1985): *Ustilago trichophora* (Link) Kunze ex Körn. – nová sněť pro Československo. – Česká Mykologie 39(3): 144–149.
- Müller J. (1991): *Urocystis rytzii* (Massenet) Müller – ein neuer Brandpilz für die Karpaten. – Česká Mykologie 45(3): 69–74.
- Müller J. (1995): Australischer Rostpilz *Puccinia lagenophorae* auch in der Tschechischen und Slowakischen Republik und in Ungarn. – Czech Mycology 48(2): 161–167.
- Müller J. (1999): *Peronospora swinglei* - ein neuer Falscher Mehлтаupilz für die Tschechische Republik. – Czech Mycology 51(2–3): 185–191.
- Müller J. (2000a): Epidemie australské rzi *Puccinia distincta* na sedmikráskách v České republice. – Mykologické Listy no. 75: 8–15.
- Müller J. (2000b): Rzi, sněti a fytopatogenní plísně Moravského krasu. – Cortusa, Blansko, 76 p.
- Müller J. (2003): Rost-, Brand- und Falsche Mehлтаupilze neu für Mähren und tschechisch Schlesien. – Czech Mycology 55(3–4): 277–290.
- Müller J. (2006a): Další lokality rzi *Frommeëlla mexicana* var. *indicae* na Moravě. – Mykologické Listy no. 97: 24–27.
- Müller J. (2006b): *Puccinia trollii* – ein neuer Rostpilz für die Karpaten. – Czech Mycology 58(3–4): 201–208.
- Müller J. (2010a): *Uromyces cristatus* (*Uredinales*) se vyskytuje i v Čechách. – Mykologické Listy no. 112: 4–8.
- Müller J. (2010b): Beitrag zur mykofloristischen Erforschung der Rost-, Brand- und Falschen Mehлтаupilze auf dem Králický Sněžník (Glatzer Schneeberg) und seiner Umgebung (Tschechische Republik). – Czech Mycology 62(1): 87–101.
- Müller J. (2013) [2014]: Beitrag zur mykofloristischen Erforschung der Rost-, Brand- und falschen Mehлтаupilze der Malá Fatra in der Slowakei. – Catathelasma no. 15: 5–22.
- Müller J. (2015): Seltener Falsche Mehлтаupilze, Rost- und Brandpilze der Tschechischen und Slowakischen Republik. I. *Peronosporomycetes*. – Czech Mycology 67(1): 69–83.
- Müller J., Sutorý K. (2009): Nová lokalita vzácné rzi *Puccinia australis* na Slovensku. – Mykologické Listy no. 106: 20–24.
- Müller J., Šafránková I. (2007): Výskyt asijské rzi *Puccinia bornmuelleri* Magnus v České republice. – Acta Universitatis Agriculturae et Silviculturae Mendelianae Brunensis 55(2): 95–98.
- Šafránková I., Müller J. (2009): *Peronospora hariatii* on *Buddleja* in the Czech Republic. – Plant Protection Science 45(1): 12–15.

Petr K o k e š : How I remember Jiří Müller

DOPLŇKY K NEKROLOGU ZA PROFESOREM DR. A. J. NOVACKÝM, PH.D.
(Mykologické listy no. 141: 74–77, 2018)

František K o t l a b a

Následně doplňuji k uveřejněnému nekrologu jednak údaje o době a místě získání titulu profesora v USA, jednak biografické články a nekrology, z nichž jsem o mnohých v době psaní nekrologu nevěděl, a které pro úplnost do nekrologu patří.

RNDr. A. J. Novacký, CSc. získal titul mimořádného profesora na University of Columbia ve státě Missouri, USA, roku 1975, a titul řádného profesora tamtéž roku 1982.

Dodatečně se mi podařilo zjistit, že snímek prof. A. Novackého, otištěný v záhlaví nekrologu (Mykologické Listy no. 141: 81, 2018), byl pořízen 10. 10. 2007 (nikoli v červnu 2002) – tedy o pět let později, když mu bylo 74 let. Omlouvám se a prosím čtenáře, aby si datum pod fotografií laskavě opravili.

Nyní zde reprodukováná fotografie zachycuje A. Novackého v mladém věku – nad „Železnou studienkou“ sz. od Bratislavy v Malých Karpatech, 9. 6. 1954 foto F. Kotlaba.



Životopisné články a nekrology

- Anonymus (2014): Anton Novacky, 1933–2014. – Columbia Daily Tribune, Jul 27.
- Janitor A. (2018): Spomienka na Prof. RNDr. Antona Jána Novackého, CSc. – Spravodajca Slovenskej Mykologickej Spoločnosti no. 49: 32–34.
- Kotlaba F. (1993): Šedesát let prof. RNDr. Antona Novackého. – Mykologické Listy no. 49: 25–27.
- Kotlaba F. (2018): Za profesorem A. J. Novackým, PhD. – Mykologické Listy no. 141: 74–77.
- Pavlovkin J. (1999): The sixty-fifth birthday of Prof. Dr. Anton J. Novacky, CSc. – Plant Protection Science 35(no. 2): 77 (s dovětkem V. Kůdely, že prof. Novacký se stal členem redakční rady Plant protection Science).
- Pavlovkin J. (2014): Opustil nás Prof. RNDr. Anton Novacký, CSc. – Bulletin Slovenskej Botanickej Spoločnosti 36(no. 2): 286–287.

František K o t l a b a : Additions to the obituary of Prof. Dr. A. J. Novacký, PhD.

RECENZE**Riccardo Mazza: Gli odori e i sapori dei funghi**

Mykonolexikon 3, Romar, 2018

Nová kniha autora Ricarda Mazzy je výjimečným dílem. Autor na 381 stranách formátu A4 pojednává o vůních a (mnohem méně) o chutích hub – významných smyslových jsoounech, která jsou však jen málo probádaná a zpracovaná. Celobarevný tisk na kvalitním křídovém papíře je doplněn 760 velmi kvalitními, někdy poněkud přesaturovanými fotografiemi 38 autorů. Kresby (236) – kde fotografie nebyly k dispozici – jsou taktéž zdařilé a vytvořil je sám autor. Nejprve uvedu členění knihy, později pár kritických postřehů.

Kniha začíná obrázkovým slovníčkem „Glossario visuale“ (12 stran, z toho jedna strana mikroznaků spor), který na konkrétních druzích demonstruje znaky a pojmy, které jsou v knize použity. Ke všem jsou připojeny anglické ekvivalenty. Následuje text základů anatomie a fyziologie lidského čichu a chuti, klasifikace chutí a vůní a jak houby správně „očichávat“ a ochutnávat (32 stran). Nejrozsáhlejší kapitola (208 stran) je ve skutečnosti (poněkud skrytě) tvořena dvěma oddělenými částmi. Obě katalogizují druhy hub podle buď vůní nebo chutí, nikoli však současně. Zejména počet rozeznávaných vůní je impozantní (počet podrobně zpracovaných druhů hub):

acetilenico – acetylenová (2), agliaceo – česneková (8), agrumato – citrusová (8), ammoniacale – nitrózní (5), aniseo – anýzová (14), arachidaceo – arašídová (3), bituminaceo – dehtová (2), boschivo – lesní, pravděpodobně houbová (5), butiraceo – máselná (5), caseoso – sýrová (5), cimicino – štěničná (3), cinarico – artyčoková (5), cipriato – cukrovinková (3), clorato – chlorová (7), coccoino – kokosová (5), cocomerino – okurková (2), cumarinico – kumarinová (14), empireumatico – po spálené rohovině (5), equino – koňská (9), erbaceo – květinová (2), farinaceo – moučná (60!), farmaceutico – po desinfekci/chloroformu (14), fecale – výkalová (16), fenolico – fenolická (8), formico – po kyselině mravenčí (2), fragolato – jahodová (5), frumentaceo – obilní, pšeničná (5), fruttato – ovocná (8), gommato – pryžová (8), iacintino – hyacintová (2), ligneo – dřevní (5), liscivico – mýdlová/karamelová (9), mandorlato – mandlová (9), mentolato – mentolová (5), mielato – medová (22), moscato – muškátová (5), muffito – zatuhlá (8), musaceo – banánová (5), nocciolato – lískovoříšková (4), nocino – po vlašských ořešcích (2), pelargoneo – pelargoniová (18), persicino – broskvová/meruňková (8), piretico – po zhaslé svíče (2), pirino – jablečná/hrušková (11), prunato – švestková (9), putrido – hnilobná (12), rafanoide – ředkvová (20), rancidoso – žluklá/vosková (7), resinaceo – pryskyřičná (2), reu-

barbarino – rebarborová (9), russocoriaceo – juchtová (13), salmastro – přímořská (14), saponaceo – mýdlová (2), solanaceo – po rajčatové nati (2), spermaticeo – spermatická (9), speciato – kořenitá (8), tabagino – tabáková (2), tartufato – lanýžová (2), teobromato – kakaová (5), terroso – zemní (18), urinceo – močová (5), violaceoiridato – violková (5), omega – komplexní (7); celkem, pokud dobře počítám, 502 druhů.

Chutě: acerrimo – palčivá (17), acre – ostrá (8), acre-amaro – hořkopalčivá (5), amaro – hořká (20), astringente – svíravá (5), mite – mírná (2); celkem 57 druhů.

Ke každému typu vůně je „Archivio mnemonico“ – řada (většinou 5 až 15) přírodnin, lidských artefaktů či chemikálií, které čtenáři pomáhají vůni „uchopit“ (obdoba chybí u chuťové části). Intenzita vůně/chuti je pak na „olfaktometrické/palatometrické škále“ definována jedním až třemi křížky. Každý druh houby je uveden stručným „identikitem“ (makroznaky, biotop/substrát, jedlost/jedovatost/typ otrav, někdy i makrochemické reakce), který v 5 až 10 bodech umožňuje houbu bezpečně identifikovat. Téměř u každého druhu je taktéž minimálně jedna ze tří typů poznámek: „Obecná“ – uvádí další zajímavosti o druhu (např. stupeň ohroženosti a ochrany), „Specie confondibili“ – zaměnitelné druhy a „Con odore analogo“ – další druhy s podobnou vůní.

Za touto systematickou částí najdeme slovník/rejstřík smyslových charakteristik hub, zejména vůní (45 stran) a chutí (3 strany) s anglickými ekvivalenty a vyjmenovanými zástupci (úctyhodný seznam dalších, v předchozí části podrobně nezpracovaných druhů hub).

Závěrečná kapitola (35 stran) popisuje a vyobrazuje 79 druhů jedlých, pěstovaných a léčivých hub. Tato kapitola, přestože jistě pro mnohé přínosná, mi přijde do díla vložena poněkud uměle.

Velmi podrobně jsou zpracovány i seznamy literatury a rejstříky. Kupříkladu rejstřík taxonů najdeme hned ve dvou mutacích. Jeden (4 strany) se týká pouze druhů, které jsou podrobně zpracovány ve zmíněné systematické kapitole. Číslo zde neodkazuje ke stranám textu, nýbrž k systematickému členění vůní a chutí. Druhý, rozsáhlejší rejstřík (20 stran), odkazuje ke všem druhům v knize zmíněným a uvádí, jak je běžně zvykem, čísla stran. Na přebalu knihy se píše, že celkový počet taxonů, které kniha zmiňuje, je 3000!

Z uvedeného je nepopíratelné, že jde o úctyhodné dílo, kterému autor věnoval mnoho času, pečlivosti a lásky. Rád vyzdvíhuji jeho ilustrátorskou dovednost a schopnost získat od špičkových fotografů jedny z nejlepších fotografií, které jsou pro mnohé druhy k dispozici možná i celosvětově. Správná kritika musí ovšem hledat a zmiňovat i negativa. Za první nedostatek považuji neprovázanost čichové a chuťové části. V „čichové části“ se jen výjimečně uvádějí chutě, v „chuťové části“ zase jen málo vůně hub. Navíc členění chutí, jakkoli je z hlediska lidského vnímání nelze

diferencovat tak detailně jako vůně, by mohlo být podrobnější a počet uvedených druhů vyšší. Za druhý nedostatek považuji absenci chemických a fyziologických souvislostí. O tom, které substance způsobují charakteristické smyslové počitky, se jistě u hub něco ví. Jako fyziologa by mne ještě více zajímalo, zda tyto působky hubám k něčemu jsou. Proč tolik hub, často dosti nepříbuzných, voní moučně či po anýzu? Jistě lze namítnout, že kniha není pro vědce, nýbrž pro zanícené mykofily. Na druhou stranu uvedu jeden srovnávací příklad české knihy, také popularizační – Socha & Jegorov: Encyklopedie léčivých hub. Tam jsou chemické působky, farmakologie a historie výzkumu léčivých účinků jednotlivých druhů zpracovány snad až přehnaně vědecky (vzhledem k cílovému čtenáři). Alespoň náznak podobného přístupu bych ocenil i zde. Odborné chyby jsem v knize zatím nenašel, ale nejsem mykolog. Na druhou stranu vnímání vůní je velmi subjektivní, a mykologové, kterým jsem knihu ukazoval, vyjádřili u některých druhů nesouhlas se zařazením do příslušné kategorie.

Každopádně knihu všem vřele doporučuji (a ta italština je jednoduchá, do toho se dostanete).

Jiří Kubásek

RŮZNÉ**NEZNÁMÝ DOPIS J. BEZDĚKA A V. LUŇÁČKA J. VELENOVSKÉMU
O JEJICH KNIZE O HOUBÁCH**

František Kotlaba

Životním dílem Jana Bezděka (16. 5. 1858 – 9. 3. 1915) je kniha Houby jedlé a jim podobné jedovaté (Bezděk 1901–1903), jejíž nedílnou součástí je první český barevný Atlas hub akad. malíře Václava Luňáčka (1867–1948). Tuto knihu vydal Bezděk na vlastní náklady; vycházela postupně v sešitech, což bylo tehdy běžné. Autora to stálo bezesporu mnoho času a námahy, ale zejména pak mnoho finančních nákladů z nevysokého učitelského platu. Nedávno se mi nečekaně dostal do rukou Bezděkův a Luňáčkův dopis – dosud zřejmě neznámý – týkající se právě těchto záležitostí.

Kolegyně RNDr. Vlasta Čatská, CSc. mi v únoru t. r. nabídla darem nsvázané Bezděkovy houby (bez barevných tabulí); s díky jsem zprvu odmítl, neboť je vlastním, a to svázané a s tabulemi. Zbystřil jsem však, když dodala, že je k nim přiložen dopis adresovaný prof. Velenovskému. Její dar jsem proto přijal s tím, že po seznámení se s obsahem obsáhlého dopisu jej předám do archivu mykologického oddělení Národního muzea (tam je totiž uložena Velenovského pozůstalost). Při předávání mi však dr. J. Holec navrhl, abych o této téměř 120 let staré neznámé záležitosti napsal do Mykologických listů, což tímto činím. Podotýkám, že nebylo jednoduché vybrat z rozsáhlého dopisu to nejdůležitější – jsem si vědom toho, že někdo jiný by vybral (přínejmenším zčásti) něco jiného...

Darovací listina je napsána na dvou velkých listech papíru starší češtinou v dlouhých rozvitých souvětích. První list ocituji celý: „Slovutnému Pánu, panu Josefu Velenovskému, professoru při české universitě, čestnému členu Klubu přírodovědeckého v Praze a t. d. na důkaz hluboké úcty a oddanosti věnujím V. Luňáček Jan Bezděk. V Polici n. M., dne 14. listopadu 1901.“

Druhý, oboustranně velmi hustě popsaný list, je významný zejména proto, že nám po tolika letech umožňuje nahlédnout za oponu zrodu knihy Houby jedlé a jim podobné jedovaté a Atlasu hub. Jsou tam vylíčeny jednak nesnáze při práci a potíže s tiskem (hlavně s barevným podáním vyobrazených hub), jednak dopis zahrnuje žádost o doporučení odběru vycházejícího díla různým institucím a jednotlivcům. Z dopisu uvedu jen několik zkrácených (!) vět. „... mohli bychom nahlížeti zpět na veškeré nesnáze, strasti, překážky ... při namáhavém... tomto nákladném podniku,

dílu, k jehož provedení vedla nás jedině ta upřímná snaha, přispěti dle sil svých po stránce literární, tak i na všeobecný prospěch hmotný své vlasti. Avšak radost z uznání díla našeho kalena jest obtížnou /barevnou, pozn. F. K./ reprodukcí obrazů a tím stálým zdržováním vycházení sešitů, jednak... malým počtem odběratelů, takže ani výlohy nemohou býti kryty.“ Dále Bezděk s Luňáčkem píše: „Leč jako samo studium hub i malování obrazů jich, tak i reprodukce těchto vyžaduje veškeré dovednosti, veliké svědomitosti i obětí hmotných.“ V souvislosti s barevnými obrázky pak píše: „Uznáváme pečlivost, jakou Unie /podnik tisknouce obrázky, F. K./ práci naší věnuje a potvrzujeme, že právě... neuvěřitelná obtížnost reprodukce obrazů... jest příčinou někdy výsledku neuspokojivého.“ Na tuto stížnost odpověděla Česká grafická společnost Unie mj. takto: „Věřte, že přes všechnu spoustu barevných tisků, jež ... z domu jsme vypravili, nepoznali jsme nevděčnější práce, než jsou Vaše tabulky...“ a dále: „...co v očích znalce bylo by vadou nepatrnou, ale ve Vašich očích kritických /je/ vadou kardinální.“ K tomu autoři poznamenali: „...platíme dvakrát tolik za tisk tabulek než učiněn byl rozpočet...dali jsme tisknout závojenku štítovitou a syrovinku poznovu, tuto již po čtvrté (dvakrát podtrženo!), (tyto dva druhy vyšly nakonec barevně velmi dobře, stejně jako většina ostatních hub – pouze pár z nich je podprůměrných; nevyhovující však je *Amanita phalloides* bílé barvy, F. K.).

Na konci dopisu autoři žádají: „I dovolujeme si... s prosbou se obrátiti, abyste ráčil dílo naše v kruhu přátel svých doporučiti, zvláště správy různých spolkových knihoven a slavné městské knihovny pobídnouti, aby po 1 exempl. odebraly.“ To všeho proto: „Aby důležitost tohoto mykologického díla...došla náležitého ocenění, zvláště však aby znalost jedlých a jedovatých hub ještě rychleji šířiti se mohla...“. Dopis pak končí: „V dokonalé účtě Jan Bezděk V. Luňáček. V Polici n. M., 30. dubna 1903.“ Nevím, proč je jeden list datován rokem 1901, kdežto druhý 1903.

Zda Velenovský jejich naléhavé žádosti vyhověl, nevíme... V darovaném exempláři knihy sice není žádná Velenovského poznámka (jak bychom čekali), Bezděkovu knihu však dobře znal. Vyplývá to jednak z jeho předmluvy v Českých houbách, které začaly vycházet – rovněž v sešitech – o 20 let později (Kotlaba 2009), jednak Velenovský uvádí u některých druhů (např. u *Clitocybe nebularis* aj.): „Police n. M. (Bezděk).“ Navíc k jeho počtě pojmenoval penízovku Bezděkovu (*Collybia bezdekii* Velen.).

Jaké bylo putování dopisu Velenovskému lze snad rekonstruovat takto: dr. Čatská jej spolu s nesvázanou knihou dostala od prof. K. Cejpa (byla jeho posluchačkou na Přírodovědecké fakultě UK), zatímco prof. Cejp jej nějak získal z Velenovského pozůstalosti (*mirabilia sunt viae Dei...*).

O J. Bezděkovi bylo publikováno mnoho článků, a to i v našem časopise (obsažnější viz Kotlaba et Pouzar 2015), avšak fakta uváděná ve výše zmíněném dopise Velenovskému byla dosud zcela neznámá. Jsou svědectvím z oné doby o obtížné si-

tuaci nadaného mykologa-amatéra na začátku 20. století za Rakousko-Uherska a o potížích s tiskem, jaké současní mykologové a mykoložky nemají (resp. potíže jsou jiného druhu).

V souvislosti s Bezděkem nakonec ještě poznámka. Česká mykologická společnost získala již před několika desetiletími Bezděkovu dosti rozsáhlou pozůstalost (red. 1976), již slíbila předat do mykologického oddělení Národního muzea (Kotlaba et Pouzar 2015), což se ale uskutečnilo jen zčásti.

Literatura

- Bezděk J. (1901–1903): Houby jedlé a jim podobné jedovaté. – Praha, 227 s., 51 bar. tab. V. Luňáčka.
- Kotlaba F. (2009): Dvě výročí profesora Josefa Velenovského (22. 4. 1858 – 7. 5. 1949). – Mykologické Listy no. 108: 38–39.
- Kotlaba F., Pouzar Z. (2015): Sto let od smrti mykologa J. Bezděka. – Mykologické Listy no. 130: 59–61. (S citací četné dosavadní literatury o J. Bezděkovi).
- Red. (1976): Památky na J. Bezděka z Police nad Metují. – Mykologický Sborník 53: 71.

František Kotlaba: Unknown letter by J. Bezděk and V. Luňáček to prof. J. Velenovský about their book on fungi

Adresa autora: Na Petřínách 8, 162 00 Praha 6; frantisek.kotlaba@ibot.cas.cz

ZPRÁVY Z VÝBORU ČVSM**MIMOŘÁDNÁ VALNÁ HROMADA ČESKÉ VĚDECKÉ SPOLEČNOSTI
PRO MYKOLOGII (ČVSM) SCHVÁLILA DOPLNĚNÍ STANOV O BOD
TÝKAJÍCÍ SE OCHRANY HUB**

Dne 23. března 2019 se v Nové budově Národního muzea v Praze konala mimořádná valná hromada ČVSM. Probíhala od 15:30 hod. do 17:15 hod. a zúčastnilo se jí 32 členů společnosti. Navazovala na seminář Novinky studia velkých hub 2019, kterému je v tomto čísle Mykologických listů věnován samostatný článek.

Program mimořádné valné hromady byl následující:

1. Zahájení, volba mandátové komise a návrhové komise
2. Přednáška – D. Dvořák, M. Beran a S. Valda: Činnost ČVSM v oblasti ochrany hub
3. Diskuze k přednášce
4. Návrh na doplnění stanov ČVSM, Článek III., kapitoly Předmět hlavní činnosti ČVSM o bod „ČVSM aktivně prosazuje ochranu hub a jejich stanovišť v krajině“
5. Diskuze k návrhu
6. Hlasování o návrhu
7. Různé
8. Ukončení valné hromady

Prvním větším bodem programu byla přednáška D. Dvořáka, M. Berana a S. Valdy „Činnost ČVSM v oblasti ochrany hub“. Vyzdvížena byla úzká a na smluvní bázi založená spolupráce s Agenturou ochrany přírody a krajiny (AOPK ČR), kterou zajišťuje zejména Sekce pro výzkum diverzity a ochranu hub (makromycetů) ČVSM. Po skončení přednášky proběhla poměrně bohatá diskuze. Zaznělo např. to, že široká veřejnost má o ochraně hub nedostatečné informace, je nutné zintenzivnit rozumnou popularizační činnost, posílit vzájemnou spolupráci našich mykologických společností, prosazovat zejména ochranu stanovišť hub, především v lesnických kruzích, kde je ovšem nadějnější působení na menší vlastníky lesů než na Lesy ČR. Novým prostředkem popularizace chráněných druhů hub jsou tzv. karty druhů na webovém portálu AOPK, jež přehledně a atraktivně seznamují případné zájemce s těmito druhy.

Ústředním programem bylo přednesení návrhu na doplnění stanov ČVSM, Článek III., kapitoly Předmět hlavní činnosti ČVSM o bod „ČVSM aktivně prosa-

zuje ochranu hub a jejich stanovišť v krajině“. M. Beran spolu se S. Valdou přednesli rozsáhlou argumentaci, proč doplnit stanovy společnosti o tento bod. Jeho přítomnost ve stanovách je nutnou podmínkou pro to, aby se ČVSM mohla aktivně účastnit správních řízení, která se týkají hub a jejich stanovišť v krajině. Poté má ČVSM možnost každoročně se písemně přihlásit konkrétnímu orgánu ochrany přírody (což jsou Ministerstvo životního prostředí, AOPK, krajské úřady, vojenské újezdy), kterým bude prostřednictvím datové schránky následně vyzvána, zda se chce stát účastníkem určitého správního řízení. Pokud do 8 dnů odpoví kladně, účastníkem řízení se stane, pokud nebude reagovat, vyjádří tím svůj nezájem o danou kauzu. Navrhovaná změna umožní ČVSM nejen stát se účastníkem těchto řízení, ale také vyjadřovat se k různým managementovým i jiným zásahům, které nejsou předmětem správních řízení. Po přednesení návrhu opět proběhla diskuze, zejména o tom, jak formulovat okruhy působení ČVSM v ochraně hub. Každý člen přicházející s novým podnětem na ochranu hub v určitém území musí konkrétní případ podrobně popsat a předložit jasné argumenty, proč by se tímto případem měla ČVSM zabývat. Následně bude návrh postoupen výboru Sekce pro výzkum diverzity a ochranu hub (makromycetů), který posoudí jeho relevanci a ve spolupráci s Výborem ČVSM navrhne další postup. Bylo by také velmi přínosné revidovat plány péče chráněných území z mykologického hlediska. Následovalo hlasování o předloženém návrhu. **Návrh na doplnění stanov o výše uvedený bod byl hlasy všech přítomných schválen.**

V závěrečném bodu Různé se předseda ČVSM J. Holec dotazoval, zda funguje informování členů ČVSM o různých aktualitách pomocí webu ČVSM. Z pléna zaznělo, že až na výjimky ano. Dále tlumočil návrh M. Tomšovského, že by bylo vhodné střídat konání seminářů o novinkách studia velkých hub mezi Prahou a Brnem (dosud se všechny ročníky konaly v Praze). T. Tejklová navrhla možnost uspořádání v Pardubicích.

Petr Z e h n á l e k , Jan H o l e c

* * *

ČASOPIS CZECH MYCOLOGY ZAČAL POUŽÍVAT SYSTÉM DOI

Od letošního roku se Czech Mycology zařazuje mezi časopisy, které využívají celosvětový systém DOI (Digital Object Identifier). DOI je od roku 2012 mezinárodním standardem ISO 26324. Zajišťuje jednoznačnou identifikaci digitálního dokumentu na internetu, je neměnný a poskytuje trvalý odkaz na dokument. Namísto přímého odkazu na konkrétní zdroj (který přestane být dostupný, dojde-li k přesunu

daného webu, změně domény nebo struktury stránek – kdo z nás se někdy nesetkal s tím, že jen několik let stará adresa už neplatí...) je v citaci DOI adresa, která slouží k přesměrování na cílový zdroj. Když se na webu daného časopisu cokoli změní, stačí pak opravit data v rejstříku systému DOI a citovaná DOI adresa (která zůstává neměnná) přesměruje čtenáře opět správně na daný článek. Možná jste si také všimli, že se na titulní stránce webu ČVSM (zcela dole) objevila ikonka „We are Crossref member“ – Crossref je nadnárodní nezisková organizace, která zajišťuje správu DOI pro vydavatele z celého světa.

Pro každý jednotlivý článek je nyní na webu Czech Mycology vytvořena vstupní stránka, na kterou vás konkrétní DOI přesměruje (zkuste třeba otevřít aktuální článek na adrese <https://doi.org/10.33585/cmy.71103>). Tyto stránky jsou vytvořeny zpětně do ročníku 58 (2006), od kterého jsou na webu Czech Mycology publikovány jednotlivé články, a stejně tak mají články od roku 2006 přiděleny své unikátní DOI. Budete-li ve svých pracích citovat novější články v Czech Mycology, doporučujeme v citacích uvádět také kód DOI, který naleznete na vstupní stránce každého článku (z obsahu časopisu na ni vede link „Abstrakt“) a také v článku samotném pod abstraktem a klíčovými slovy (od druhého článku ročníku 71).

Pro koho je mykologie denním chlebem, asi postřehne, že zatímco „světové“ časopisy mívají kromě PDF i paralelní webovou verzi článku, zasazenou do struktury webové stránky daného časopisu (konkrétní DOI odkazuje právě na tuto verzi), nám stačí jednoduchá vstupní stránka, kde je odkaz na PDF daného článku, jakož i na obsah celého časopisu. Inspirací nám v tomto byl český botanický časopis *Preslia* – na stránce je jen to, co čtenář potřebuje, a nic nadbytečného.

Na tomto místě bychom rádi poděkovali programátorovi webových stránek ČVSM Petru Němcovi za práce, které této věci věnoval v uplynulých měsících – vývoj aplikace pro jednoduché vkládání dat do systému DOI, generování vstupních stránek jednotlivých článků a související potřebné změny ve struktuře webu Czech Mycology. Nebylo toho málo, ale šlo o vytvoření nové struktury (programátorsky ne zcela jednoduché, s řadou dílčích chytrých řešení), která je od letošního jara v provozu a bude v této podobě sloužit do dalších let.

Petr Hrouda, Jan Holec

VÝROČÍ ČLENŮ ČVSM V ROCE 2019

Jménem výboru ČVSM přejeme pevné zdraví, hodně štěstí a životního optimismu všem našim členům, kteří v roce 2019 již oslavili či oslaví významné životní jubileum:

90 let – Bronislav Hlůza

80 let – Alois Vágner

75 let – Ladislav Hagara, Jaroslav Landa, Erich Lippert a Derek J. Schafer

70 let – Eva Martínková a Karel Prášil

65 let – Libuše Kotilová a Jan Šimůnek

60 let – Karel Holeček, Jiřina Hrabáková, Jana Kocourková, Alena Kubátová, Claudia Perini a Karel Tejkal

55 let – Renáta Šafránková

50 let – Josef Halda, Petr Hrouda a Libor Soukup

Alena Nováková
tajemnice ČVSM, z. s.

MYKOLOGICKÉ LISTY NOS. 131–140
OBSAH, RODOVÝ A DRUHOVÝ REJSTŘÍK

MYKOLOGICKÉ LISTY:	2015: č. 131
	2016: č. 132, 133, 134, 135
	2017: č. 136, 137, 138
	2018: č. 139, 140

OBSAH ČÍSEL 131–140:
STUDIUM HUB ROSTOUCÍCH U NÁS

ANTONÍN, V.:

- Ekologie a rozšíření hlívičky Wilhelmovy – *Hohenbuehelia wilhelmii*, vzácného druhu naší mykobioty 140: 25, 2018

ČERNÝ K., PEŠKOVÁ V., KOLAŘÍK M., PETRZIK K., STRNADOVÁ V., SOUKUP F., HAVRDOVÁ L., ZAHRADNÍK D., HRABĚTOVÁ M.:

- *Gemmamyces piceae* – známý neznámý? (abstrakt) 135: 65, 2017

ČMOKOVÁ A., HUBKA V.:

- Klonálně se šířící populace druhu *Arthroderma benhamiae* je zodpovědná za epidemii lidských dermatomykóz v Evropě (abstrakt) 135: 68, 2017

DOBIÁŠ R., JAWORSKÁ P., MRÁZEK J., KANTOROVÁ M.:

- Mykotické infekce paranasálních dutin (abstrakt) 135: 69, 2017

DŘEVOJAN P., DVOŘÁK D., SALAŠ J.:

- Nové poznatky o rozšíření a ekologii nelupenaté houby zubatečku zavěšeného (*Irpicodon pendulus*) na Moravě 133: 37, 2016

GALANOVÁ N.:

- Vliv mikrobiomu na patogenezi střevních onemocnění (abstrakt) 135: 72, 2017

HAGARA L.:

- *Climacodon pulcherrimus* na Slovensku 136: 49, 2017

- Opätovný nález *Pseudolagarobasidium conspicuum* (*Hyphoradulum conspicuum*) v Čechách 137: 57, 2017

HAŇÁČKOVÁ Z., HAVRDOVÁ L., ČERNÝ K., ZAHRADNÍK D., KOUKOL O.:

- Endofyté v jasanových výhonech – diversita a inhibice *Hymenoscyphus fraxineus* (abstrakt) 135: 72, 2017

HAVRDOVÁ L., ZAHRADNÍK D., CHUMANOVÁ E., ROMPORTL D., PEŠKOVÁ V., ČERNÝ K.:

- Environmentální a porostní charakteristiky ovlivňující dopad *Hymenoscyphus fraxineus* v lesních porostech ČR (abstrakt) 135: 74, 2017

HEČKOVÁ Z.:

- Poškození borovic mikroskopickými hubami na vybraných lokalitách Slovenska (abstrakt) 135: 77, 2017

HOLEC J., KUČERA T., HROUDA P., BUREL J.:

- *Hydnellum cumulatum* (Basidiomycota, *Bankeraceae*) opět roste v České republice 133: 19, 2016

HOLEC J., KUČERA T., KOLAŘÍK M.:

- Vzácný lošák *Sarcodon lundellii* (Basidiomycota, *Bankeraceae*) poprvé doložen z České republiky 136: 41, 2017

HRABĚTOVÁ M.

- Graminikolní druhy rodu *Pyrenophora* v ČR (abstrakt) 135: 79, 2017

JABLONSKÝ I., NOVOTNÝ D.:

- Podmínky v substrátu hlívy ústříčné ve vztahu k výskytu houby *Trichoderma pleuroti* 132: 41, 2016

JANDA V., KRŽÍŽ M.:

- Evropské druhy hřibů rodu *Butyriboletus* 135: 11, 2017

JANDA V., KRŽÍŽ M., GRACA M., REJSEK J.:

- Zástupci rodu *Xerocomus* rostoucí v České republice a taxonomické novinky v této skupině hřibů 134: 1, 2016

JANDA V., KRŽÍŽ M., REJSEK J.:

- Společenstva hřibovitých hub České republiky. I. Polabské společenstvo teplomilných hřibovitých hub 140: 1, 2018

JANDA V., OPAT L., PAVELKA T.:

- Neobvyklá lokalita hřibu satana – *Rubroboletus satanas* – v Praze na Strahově 135: 52, 2017

JINDŘICH O.:

- *Ramaria ochracea* – kuřátka okrová, několik poznatků k tomuto druhu 134: 64, 2016
- *Ramaria testaceoflava* – kuřátka rýhovaná, několik poznámek k novému druhu pro mykobiotu České republiky 137: 43, 2017

KÁDASI HORÁKOVÁ M., ADAMČÍKOVÁ K., PASTIRČÁKOVÁ K.:

- *Hymenoscyphus fraxineus* izolovaný z *Fraxinus angustifolia* na Slovensku (abstrakt) 135: 80, 2017

KOLAŘÍK M., BANDOUCHOVÁ H., ČERNÝ J., ČMOKOVÁ A., FLIEGER M., FRAILE P. G., KOVÁČOVÁ V., KUBÁTOVÁ A., MARTINKOVÁ N., NOVÁKOVÁ A., PIKULA J., STODŮLKOVÁ E., ŠEBESTA O.:

- Fylogeografie a virulence *Pseudogymnoascus destructans* (abstrakt) 135: 81, 2017

KOTLABA F.:

- Třetí lokalita choroby outkovečky Niemeläovy – *Antrodiella niemelaei* – v ČR a zajímavosti s tímto druhem spojené 136: 54, 2017
- Šestý příspěvek k houbám Soběslavských blat 137: 61, 2017
- Pozoruhodná ekologie, rozšíření a šíření tmavobělky bradavčitonohé – *Melanoleuca verrucipes* (Agaricales) – v České republice 139: 16, 2018

- Neobvyklá hostitelská dřevina choroše různopórky pleťové –
Abortiporus biennis 140: 66, 2018
- KOTLABA F., POUZAR Z.:
 - Poznámky k ekologii dvou druhů chorošů: ostropórky rozlité – *Oxyporus obducens*
a ostropórky lužní – *Oxyporus latemarginatus* 131: 26, 2015
 - Plstnatec tlustoostný – *Spongipellis pachyodon* – velmi vzácný choroš
s ostnitým hymenoforem 134: 55, 2016
 - Co se nám podařilo objevit v mykologii 137: 69, 2017
- KOTLABA F., VAMPOLA P.:
 - Druhá lokalita velmi vzácného rozlitého choroše *Antrodiella niemelaei*
v ČR 133: 31, 2016
- KOUKOL O.:
 - Exotika v opadu – mikroskopické houby na jehlicích nepůvodních borovic
v Panamě (abstrakt) 135: 83, 2017
- KŘÍŽ M.:
 - Šedesát let hvězdovky Pouzarovy – *Geastrum pouzarii* 131: 10, 2015
 - Další nové lokality palečky Hollósovy – *Tulostoma pulchellum* –
v České republice 132: 1, 2016
 - Pavučinec zelenofialový – *Cortinarius ionochlorus* –
v České republice a Itálii 134: 34, 2016
 - Lošák oranžovonohý – *Sarcodon martioflavus* – v České republice 136: 33, 2017
 - Krásnopórka citronová – *Albatrellus citrinus* – v Javorníkách 138: 20, 2017
 - Poznámky k ekologii kržatky šikmé – *Flammulaster limulatus* 140: 32, 2018
- KŘÍŽ M., GRACA M., BALNER V., KOLAŘÍK M.:
 - Pavučinec Laberové – *Cortinarius laberiae* – v České republice 137: 34, 2017
- KŘÍŽ M., KNEIFL J.:
 - Nové nálezy šťavnatky slizoprstenné – *Hygrophorus gliocyclus* –
v Čechách 137: 29, 2017
- KŘÍŽ M., ŠPINAR P., VALDA S.:
 - Zajímavé druhy hub z lokality Slávnice u Pořežan v jižních Čechách ... 136: 61, 2017
- KŘÍŽ M., VALDA S.:
 - Vrchbělá u Bělé pod Bezdězem – lokalita s výskytem zajímavých
druhů závojenek (*Entoloma*) 138: 34, 2017
- KŘÍŽ M., ZÍBAROVÁ L.:
 - *Leucoagaricus subvolvatus* a *Leucoagaricus gauguei* – dva zajímavé
druhy bedel nalezené v severních Čechách 137: 1, 2017
- KUBÁTOVÁ A.:
 - *Roesleria subterranea* – od jeskynních hub k fytopatologii a zase zpět (abstrakt)
..... 135: 84, 2017
 - Mykologie s úsměvem (abstrakt) 135: 86, 2017

- LYSKOVÁ P., KUBÁNEK M., HUBKA V., STICOVÁ E., VOSKA L., KAUTZNEROVÁ E., KOLAŘÍK M., HAMAL P., DOBIÁŠ R., KOČKOVÁ I., ŠRÁMKOVÁ B., CIMKOVÁ E., VAŠÁKOVÁ M.:
- Phaeohyfomykóza – diseminovaná alternarióza (kazuistika) (abstrakt) 135: 87, 2017
- MAŇÁK R.:
- *Hypoxylon ticinense* – zajímavý druh pyrenomycetu 133: 44, 2016
 - První český nález palečky zrzavé – *Tulostoma fulvellum* 137: 48, 2017
- NOVÁKOVÁ A.:
- Ovlivňuje zvýšená koncentrace CO₂ v prostředí mikroskopické houby? (abstrakt) 135: 91, 2017
- NOVÁKOVÁ A., HUBKA V.:
- *Aspergily* chemoautotrofní jeskyně Movile (Dobrogea, Rumunsko) (abstrakt) 135: 92, 2017
- NOVÁKOVÁ A., KOLAŘÍK M.:
- Historické a současné pojetí rodu *Penicillium* 138: 41, 2017
- NOVÁKOVÁ A., KUBÁTOVÁ A., HUBKA V., KOLAŘÍK M.:
- Mikroskopické houby v písku sladkovodních a mořských pobřeží (abstrakt) 135: 89, 2017
- NOVOTNÝ D., RŮŽIČKOVÁ P., PÁNEK M.:
- Vliv mořidla osiva řepy na růst vybraných nematofágních hub – první výsledky (abstrakt) 135: 94, 2017
- ONDRUŠKOVÁ E.:
- Výskyt dohistrómovej červenej průžkovanej sypavky na Slovensku (abstrakt) 135: 96, 2017
- PEŠICOVÁ K., PAŽOUTOVÁ S., KOSTOVČÍK M., STODŮLKOVÁ E., FLIEGER M. a KOLAŘÍK M.:
- Datovaná fylogeneze a diverzita rodu *Claviceps* (abstrakt) 135: 97, 2017
- POUZAR Z., KOTLABA F.:
- Doplněk k lokalitám ostnatečku Bourdotova – *Steccherinum bourdotii* – v Čechách 136: 57, 2017
 - Zástupci rodu *Dendrothele* (*Corticaceae*) v Čechách VI: kmenovka bradavkatá – *Dendrothele papillata*, doplňky k dřívě publikovaným druhům a klíč k určování druhů rodu *Dendrothele* zjištěných v Čechách 140: 57, 2018
- SÁDLÍKOVÁ M., KOUT J.:
- Významné druhy stopkovýtrusných hub z PR Dlouhý vrch v Českém lese 133: 51, 2016
- SEIFERTO VÁ P.:
- Hledá se *Chalara fusidioides* (abstrakt) 135: 100, 2017
- SCHOLTZ V., SOUŠKOVÁ H., ŠVARCOVÁ M., KRÍHA V., ŽIVNÁ H., JULÁK J.:
- Účinky nízkoteplotního plazmatu na mykózy (abstrakt) 135: 103, 2017
- SKLENÁŘ F., HUBKA V., KOLAŘÍK M.:
- Taxonomie osmofilních aspergillů sekce *Restricti* (abstrakt) 135: 101, 2017

SLAVÍČEK J.:

- Vzácné a zajímavé makromycety z inventarizačních mykologických průzkumů v Jizerských a Orlických horách. 1. *Deconica moelleri* (lysohlávka Møllerova) – nalezena v ČR po 71 letech 134: 22, 2016

ŠEVČÍKOVÁ H.:

- Přírodní park Baba – neočekávaně bohatá lokalita druhů čeledi *Pluteaceae*.... 132: 4, 2016
- Štítovka Hongova – *Pluteus hongoi* – první určené nálezy z České republiky a Slovenska 133: 8, 2016
- Zajímavé nálezy makromycetů přírodní rezervace Jelení žlíbek 134: 70, 2016
- První nálezy špičky břechťanové – *Marasmius epiphylloides* – v Čechách a na Moravě 135: 1, 2017
- Doplnující informace k nálezům špičky břechťanové, její další lokality a nové poznatky k jejímu rozšíření a ekologii v České republice 136: 29, 2017
- *Mycena crocata* var. *vogesiana*, vzácná a málo známá varieta helmovky šafránové 137: 11, 2017
- *Gliophorus sciophanus* – voskovka cihlová – vzácný klenot našich pastvin .. 139: 3, 2018

TEJKLOVÁ T., KRAMOLIŠ J.:

- Vzácné a zajímavé pavučince v ČR – *Cortinarius odorifer* – pavučinec anýzový 132: 13, 2016
- Vzácné a zajímavé pavučince v ČR. *Cortinarius percomis* – pavučinec zlatohnědý 136: 1, 2017

VALDA S.:

- Příspěvek k poznání našich podzemních hub – III. díl 138: 1, 2017
- První nález lindtnerovky křídlatovýtrusé – *Lindtmeria pterospora* v České republice a třetí v Evropě 139: 25, 2018

VAMPOLA P., KUNCA V., VLASÁK J.:

- Příspěvek k poznání vzácné kornatcovité houby ostnatečku pralesního (*Steccherinum gracile*) 140: 48, 2018

VAŠUTOVÁ M.:

- *Galerina subclavata* – čepičatka alpská, vzácnější druh čepičatky rostoucí na hranici lesa v Krkonoších 137: 24, 2017

VLASÁK J.:

- Taxonomické novinky ve skupině outkovek s hnědou hnilobou (*Antrodia* s. l., chorošovité, *Polyporaceae*) 132: 33, 2016

ZAVADIL V., GREMLICA T.:

- Nález chrápáče bělonohého (*Helvella spadicea*) ve Zlínském kraji 135: 57, 2017

ZÍBAROVÁ L.:

- Kropilka vejčitovýtrusá – *Dacrymyces ovisporus* – znovu nalezena v ČR po 93 letech 139: 37, 2018
- Příště šnorchli! – aneb – dva nové druhy pro mykobiotu ČR – *Aphanobasidium rubi* a *Mycena tenuispinosa* – nalezeny na území plánované vodní nádrže Šanov 140: 37, 2018

ZÍBAROVÁ L., EGERTOVÁ Z., DVOŘÁK R.:

- K novým nálezům kalichovky namodralé – *Chromosera cyanophylla* v ČR 136: 23, 2017

ZÍBAROVÁ M., KRÍŽ M.:

- Ekologie a rozšíření větrovky teplomilné – *Vuilleminia cystidiata* se zvláštním zaměřením na severozápadní Čechy 132: 22, 2016
- Zaostrěno na ostřice aneb pokožkovka orobincová – *Epithele typhae* a helmovka mizivá – *Resinomycena saccharifera*, dva přehlížené druhy naší mykoflóry 134: 42, 2016

ZÍBAROVÁ L., KRÍŽ M., GÜNTHER B.:

- První nález špičky orobincové – *Gloiocephala menieri* – v České republice ... 133: 1, 2016

RŮZNÉ

HLŮZA B.

- Mykologické listy no. 121–130: obsah, rodový a druhový rejstřík 131: 46, 2015

HOLEC J.:

- Různé přístupy k určování velkých hub 137: 75, 2017
- Nový výbor České vědecké společnosti pro mykologii 139: 1, 2018

HOLEC J., BERAN M., KRÍŽ M.:

- Indikační druhy hub v metodikách pro hodnocení kvality typů přírodních stanovišť (habitatů) 136: 75, 2017

JANČOVIČOVÁ S.:

- Bibliografie mykologických prac publikovaných v časopise Acta Botanica Universitatis Comenianae 131: 32, 2015

KOTLABA F.:

- Používejme pro *Lactarius deliciosus* druhové jméno ryzec borový 132: 50, 2016

KOTLABA F., POUZAR Z.:

- Doplněk do bibliografie J. Svrčkové 137: 79, 2017

LIŠKA J.:

- Neznámý sběratel Celestýn Opitz 131: 35, 2015

SÁDLÍKOVÁ M., KOUT J.:

- Bibliografie mykologických a lichenologických prací publikovaných v časopise Erica 136: 83, 2017

TOMŠOVSKÝ M.:

- Historické a současné trendy v taxonomii a biodiverzitě 138: 24, 2017

MYKOFEJTON

KOTLABA F.:

- Jak jsem v Průhonickém parku nenašel některé nápadné houby 134: 81, 2016

OSOBNÍ**HLŮZA B.:**

- Ing. Jiří Lazebníček (9. 3. 1934 – 6. 4. 2017) 137: 88, 2017

HOLEC J.:

- Vladimír Antonín šedesátiletý 131: 39, 2015
- Ilustrace hub akademického malíře Bohumila Vančury darovány
do sbírek Národního muzea 132: 54, 2016
- Vzpomínka na Emila Dlouhého 134: 84, 2016

HROUDA P.:

- 90 let Jana Špačka 136: 85, 2017

JANKOVSKÝ L.:

- Vzpomínka na prof. ing. Aloise Černého, DrSc. 137: 85, 2017

KABÁT V.:

- Ing. Anton Janitor, PhD. 80ročný 138: 67, 2017

KOTLABA F.:

- Dr. Slavomil Hejný a jeho vztah k mykologii 133: 57, 2016

KOTLABA F., POUZAR Z.:

- In memoriam RNDr. Mirko Svrček, CSc. 137: 81, 2017

KOVAČÍKOVÁ E., VEVERKA K.:

- K pětáosmdesátinám doc. ing. Dáši Veselého, DrSc. 139: 60, 2018

NOVÁKOVÁ A.:

- Výročí členů ČVSM v roce 2016 133: 60, 2016
- Výročí členů ČVSM v roce 2017 137: 91, 2017
- Prof. Martha Christensen a prof. Walter Gams odešli 138: 69, 2017
- Výročí členů ČVSM v roce 2018 138: 71, 2017

ŠANDOVÁ M.:

- 90 let RNDr. Mirko Svrčka, CSc. 132: 53, 2016

WEIGL E., KUNERT J., LENHART K.:

- Prof. RNDr. Milan Hejtmánek, DrSc. se dožívá 90. let 140: 70, 2018

RECENZE**JANDA V., KRÍŽ M.**

- Mikšík M.: Hřibovité houby Evropy. – Svojtka & Co., s. r. o., Praha, 464 str., 2017,
ISBN 978–80–256–2063–2. 139: 50, 2018

MARKOVÁ J.:

- Lebeda A. et al. (2017): Padlí kulturních a planě rostoucích rostlin. – Agriprint s.r.o.,
Olomouc, 368 stran, ISBN: 978–80–87091–69–2; cena 490,- Kč. 137: 79, 2017

NOVOTNÝ D.:

- Barbora Mieslerová, Michaela Sedlářová, Aleš Lebeda (2016): houby a houbám
podobné organismy v biotechnologiích. – Univerzita Palackého v Olomouci,
Olomouc, 199 str. ISBN 978–80–244–4983–8 138: 65, 2017

SDĚLENÍ REDAKCE

- Úmrtí (Mgr. Zdeněk Moravec) 131: 42, 2015
- Úmrtí RNDr. Petra Fragnera 135: 105, 2017
- Omluva redakce 136: 87, 2017
- Sdělení redakce 136: 88, 2017

ZPRÁVY O AKCÍCH

HAGARA L.:

- Informácia o mykologických akciách na Slovensku roku 2016 132: 60, 2016
- 26. Stretnutie slovenských a českých mykológov 138: 75, 2017

HOLEC J.:

- Dvě konference k půlstoletému výročí samostatné existence mykologického oddělení Národního muzea 132: 59, 2016

HROUDA P., HOLEC J., MATOUŠ J.:

- 5. česko-slovenská mykologická konference v Brně 138: 72, 2017

KUNCA V.:

- 4. česko-slovenská vedecká mykologická konferencia vo Zvolene 132: 61, 2016

MAŇÁK R.:

- 23. jarní setkání českých a slovenských mykológů 131: 43, 2015

NOVÁKOVÁ A. (ed.):

- Workshop Micromyco 2016 135: 64, 2017

TEJKLOVÁ T.:

- Z 18. setkání mladých mykológů 139: 42, 2018

ZPRÁVY Z VÝBORU ČVSM

HOLEC J.:

- Informace z valné hromady České vědecké společnosti pro mykologii (ČVSM) z., s., konané dne 14. 2. 2018 139: 65, 2018

HOLEC J., NOVÁKOVÁ A.:

- Zpráva z jednání výboru ČVSM dne 6. 6. 2018 (výťah nejdůležitějších bodů z kompletního zápisu) 140: 71, 2018

VÝBOR ČVSM:

- Časopis Czech Mycology zařazen do databáze Scopus 133: 61, 2016
- Informace o konání 5. česko-slovenské vědecké mykologické konference 135: 105, 2017

BAREVNÉ FOTOGRAFIE

ANONYMUS:

- Emil Dlouhý (foto J. Holec) 134: 84, 2016
- Prof. A. Černý s dr. A. Pilátem a dr. V. Holubovou-Jechovou 137: 86, 2017

BĚŤÁK, J.:

- Hlívička Wilhelmova – *Hohenbuehelia wilhelmii* 140: 27, 2018

BLANÁR D.:

- Účastníci konference vo Zvolene 132: 62, 2016

BOROVIČKA J.:

- Pavučinec zlatohnědý – *Cortinarius percomis* 136: 4, 2017

BUREL J.:

- Lošákovec nahloučený – *Hydnellum cumulatum* 133: 1. str. obálky, 2016
- Kuřátka rýhovaná – *Ramaria testaceoflava* 137:44, 2017
- Kuřátka rýhovaná – *Ramaria testaceoflava* 137: 4. str. obálky, 2017

GRACA M.:

- Hřib topolový – *Xerocomus silwoodensis* 134: 17, 2016
- Pavučinec Laberové – *Cortinarius laberiae* 137: 36, 2017

GREMLICA T.:

- Biotopy bývalého vápencového lomu v Kurovicích 135: 58, 2017

GÜNTHER B.:

- Špička orobincová – *Gloiocephala menieri* 133: 4. str. obálky, 2016

HAGARA L.:

- *Climacodon pulcherrimus* (povrch klobouku) 136: 50, 2017
- *Climacodon pulcherrimus* (hymenofor) 136: 50, 2017

HANZL F.:

- Špička břechťanová – *Marasmius epiphylloides* 135: 1. str. obálky, 2017

HEJL L.:

- Oranžovec vláknitý – *Pycnoporellus fulgens* 133: 54, 2016
- Oranžovec vláknitý – *Pycnoporellus fulgens* 133: 4. str. obálky, 2016
- Tmavobělka bradavčitonohá – *Melanoleuca verrucipes* 139: 21, 2018

HOLEC J.:

- B. Vančura při oslavě 90. narozenin 132: 54, 2016
- Lošákovec nahloučený – *Hydnellum cumulatum* 133: 21, 2016
- Lošákovec nahloučený – *Hydnellum cumulatum* (plodnice a výtrusy) ... 133: 22, 2016
- Lošák Lundellův – *Sarcodon lundellii* (výtrusy) 136: 43, 2017
- Lindtnerovka křídlatovýtrusá – *Lindtneria pterospora*, výplně bazidií .. 139: 28, 2018

JANDA V.:

- Hřib zlatokořenný – *Xerocomus chrysonemus* 134: 14, 2016
- Hřib přívěškatý – *Butyriboletus appendiculatus* a hřib růžovník – *B. fuscoroseus* 135: 20, 2017
- Hřib růžovník – *Butyriboletus fuscoroseus* 135: 31, 2017

– Hřib růžovník – <i>Butyriboletus fuscroseus</i>	135: 32, 2017
– Hřib královský – <i>Butyriboletus regius</i>	135: 36, 2017
– Hřib Fechtnerův – <i>Butyriboletus fechtneri</i>	135: 40, 2017
– Hřib satan – <i>Rubroboletus satanas</i>	135: 53, 2017
– Hřib královský – <i>Butyriboletus regius</i>	135: 4. str. obálky, 2017
– Praha, Strahov (lokalita hříbu satana)	135: 53, 2017
– Teplomilný dubový les, Běrunice	140: 2, 2018
– Hřib rudonachový – <i>Imperator rhodopurpureus</i>	140: 8, 2018
– Hřib růžovník – <i>Butyriboletus fuscroseus</i>	140: 8, 2018
– Hřib bronzový – <i>Boletus aereus</i>	140: 9, 2018
– Hřib rubínový – <i>Chalciporus rubinus</i>	140: 14, 2018
– Hřib Le Galové – <i>Rubroboletus legaliae</i>	140: 15, 2018
– Hřib Quéletův – <i>Suillellus queletii</i>	140: 15, 2018
– Hřib satan – <i>Rubroboletus satanas</i>	140: 19, 2018
– Kozák dubový – <i>Leccinellum crocipodium</i>	140: 21, 2018
– Křemenáč krvavý – <i>Leccinum aurantiacum</i>	140: 21, 2018
– Hřib rudonachový žltonachový – <i>Imperator rhodopurpureus</i> f. <i>xanthopurpureus</i>	140: 4. str. obálky, 2018
JINDŘICH O.:	
– Kuřátka okrová – <i>Ramaria ochracea</i>	134: 65, 2016
– Kuřátka okrová – <i>Ramaria ochracea</i> (incrustace na myceliu a výtrusy)	134: 66, 2016
– Kuřátka rýhovaná – <i>Ramaria testaceoflava</i> – jehlicovité krystaly na myceliu	137:44, 2017
KNEIFL J.:	
– Šťavnatka slizoprstenná – <i>Hygrophorus gliocyclus</i>	137: 4. str. obálky, 2017
KOUKOL O.:	
– Skupinové foto účastníků 18. setkání mladých mykologů	139: 43, 2018
KOTLABA F.:	
– Ostropórka rozlitá – <i>Oxyporus obducens</i>	131: 28, 2015
– Ostropórka lužní – <i>Oxyporus latemarginatus</i>	131: 28, 2015
– Ryzec borový – <i>Lactarius deliciosus</i>	132: 51, 2016
– Outkovečka Niemeläova – <i>Antrodiella niemelaei</i>	133: 32, 2016
– Vrba popelavá (<i>Salix cinerea</i>) s plodnicemi outkovečky Niemeläovy (<i>Antrodiella niemelaei</i>)	133: 34, 2016
– Plstnatec tlustoostný – <i>Spongipellis pachyodon</i>	134: 59, 2016
– Plstnatec tlustoostný – <i>Spongipellis pachyodon</i>	134: 60, 2016
– Plstnatec tlustoostný – <i>Spongipellis pachyodon</i>	134: 61, 2016
– Plstnatec tlustoostný – <i>Spongipellis pachyodon</i>	134: 62, 2016
– Plstnatec tlustoostný – <i>Spongipellis pachyodon</i>	134: 82, 2016
– Křemenáč osikový hnědý – <i>Leccinum rufum</i> var. <i>decipiens</i>	137: 64: 2017
– RNDr. Mirko Svrček, CSc., Praha, 28. 12. 2000	137: 81, 2017
– Kmenovka bradavková – <i>Dendrothele papillata</i>	140: 58, 2018

- Plodničky kmenovky dubomilné – *Dendrothele commixta* 140: 61, 2018
- Různopórka pleťová – *Abortiporus biennis* 140: 67, 2018
- KRAMOLIŠ J.:
- Pavučinec anýzový – *Cortinarius odorifer* 132:16, 2016
- Pavučinec anýzový – *Cortinarius odorifer* 132:17, 2016
- Pavučinec anýzový – *Cortinarius odorifer* 132: 4. str. obálky, 2016
- Pavučinec zlatohnědý – *Cortinarius percomis* (2 fotografie) 136: 3, 2017
- Pavučinec zlatohnědý – *Cortinarius percomis* (reakce s KOH) 136: 4, 2017
- Pavučinec zlatohnědý – *Cortinarius percomis* (výtrusy) 136: 5, 2017
- KŘÍŽ M.:
- Řasnatka modromléčná – *Peziza saniosa* 131: 6, 2015
- Hvězdovka Pouzarova – *Geastrum pouzarii* 131: 12, 15, 17, 2015
- Hvězdovka Pouzarova – *Geastrum pouzarii* (Praha–Jinonice)
..... 131: 4. str. obálky, 2015
- Hvězdovka Pouzarova – *Geastrum pouzarii* (Korozluky) 131: 4. str. obálky, 2015
- Většovka teplomilná – *Vuilleminia cystidiata* 132: 27, 2016
- Palečka Hollósova – *Tulostoma pulchellum* 132: 4. str. obálky, 2016
- Špička orobincová – *Gloiocephala menieri* 133: 2, 3, 2016
- Pavučinec zelenofialový – *Cortinarius ionochlorus* 134: 1. str. obálky, 2016
- Hřib plstnatý – *Xerocomus subtomentosus* 134: 8, 2016
- Hřib osmahlý – *Xerocomus ferrugineus* 134: 8, 2016
- Hřib zlatokořenný – *Xerocomus chrysonemus* 134: 9, 2016
- Hřib topolový – *Xerocomus silwoodensis* 134: 9, 2016
- Pavučinec zelenofialový – *Cortinarius ionochlorus* 134: 37, 2016
- Pavučinec zelenofialový – *Cortinarius ionochlorus* (plodnice s bledými lupeny)
..... 134: 37, 2016
- Pokožkovka orobincová – *Epithele typhae* 134: 45, 2016
- Helmovka mizivá – *Resinomyцена saccharifera* 134: 48, 2016
- Hřib přívěskatý – *Butyriboletus appendiculatus* 135: 20, 2017
- Hřib horský – *Butyriboletus subappendiculatus* 135: 25, 2017
- Hřib Fechtnerův – *Butyriboletus fechtneri* 135: 40, 2017
- Hřib Fechtnerův – *Butyriboletus fechtneri* 135: 41, 2017
- Hřib šedorůžový – *Butyriboletus roseogriseus* 135: 44, 2017
- Hřib královský – *Butyriboletus regius* 135: 4. strana obálky, 2017
- Lošák oranžovonohý – *Sarcodon martioflavus* 136: 1. strana obálky, 2017
- Kalichovka namodralá – *Chromosera cyanophylla* 136: 25, 2017
- Lošák oranžovonohý – *Sarcodon martioflavus* 136: 34, 2017
- Lošák oranžovonohý – *Sarcodon martioflavus* 136: 35, 2017
- Lošák oranžovonohý – *Sarcodon martioflavus* (exsikát, hymenofor) 136: 37, 2017
- Příživnice úzkonohá – *Squamanita contortipes* 136: 70, 2017
- Příživnice úzkonohá – *Squamanita contortipes* 136: 71, 2017
- Bedla malopochvá – *Leucoagaricus subvolvatus* 137: 3, 2017

- Šťavnatka slizoprstenná – *Hygrophorus gliocyclus* 137: 21, 22, 2017
- Pavučinec Laberove – *Cortinarius laberiae* 137: 37, 2017
- Krásnopórka citronová – *Albatrellus citrinus* (2 snímky) 138: 23, 2017
- Závojenka krkavčí – *Entoloma corvinum* 138: 36, 2017
- Závojenka výstředná – *Entoloma excentricum* 138: 36, 2017
- Závojenka pilovitá – *Entoloma serrulatum* 138: 38, 2017
- Závojenka plavozelenavá – *Entoloma incanum* 138: 38, 2017
- Tmavobělka bradavčitoňhá – *Melanoleuca verrucipes* 139: 21, 2018
- Kůžička červená – *Cytidia salicina* 139: 45, 2018
- Kržatka vrásčitá – *Tubaria confragosa* 139: 4. strana obálky, 2018
- Hřib moravský – *Aureoboletus moravicus* 140: 9, 2018
- Hřib Fechtnerův – *Butyriboletus fechtneri* 140: 14, 2018
- Hřib pružný – *Aureoboletus gentilis* 140: 18, 2018
- Hřib přívěskatý – *Butyriboletus appendiculatus* 140: 18, 2018
- Hřib medotrpký – *Caloboletus radicans* 140: 19, 2018
- Hřib zlatokořený – *Xerocomus chrysonemus* 140: 20, 2018
- Hřib plavý – *Hemileccinum impolitum* 140: 20, 2018
- Kržatka šikmá – *Flammulaster limulatus* (Krkonoše) 140: 34, 2018
- Kržatka šikmá – *Flammulaster limulatus* (Maďarsko) 140: 34, 2018
- Hřib skvrnitý – *Hemileccinum depilatum* 140: 4. strana obálky, 2018
- KUBÁTOVÁ A.:
- Účastníci workshopu Micromyco 2016 (skupinová fotografie) 135: 64, 2017
- KUNCA V.:
- Osnateček pralesní – *Steccherinum gracile* 140: 1. strana obálky, 2018
- Osnateček pralesní – *Steccherinum gracile* 140: 51, 2018
- MAŇÁK R.:
- Palečka zrzavá – *Tulostoma fulvellum* 131: 1. str. obálky, 2015
- Stromata *Hypoxylon ticinense* 133: 47, 2016
- Stromata *Hypoxylon ticinense* 133: 48, 2016
- Palečka zrzavá – *Tulostoma fulvellum* 137: 51, 53, 2017
- MATÝSKOVÁ M.:
- Doc. ing. Dáša Veselý, DrSc., 10. 12. 2017 139: 60, 2018
- PAPOUŠEK T.:
- *Pseudolagarobasidium conspicuum* – hymenofor 137: 58, 2017
- PRAVDA V.:
- *Pseudolagarobasidium conspicuum* 137: 1. strana obálky, 2017
- *Pseudolagarobasidium (Hyporadulum) conspicuum* 137: 59, 2017
- *Pseudolagarobasidium conspicuum* – rozličné tvary moniliformních cystid
..... 137: 59, 2017
- SIRNÝ P.:
- Palečka zrzavá – *Tulostoma fulvellum* 137: 52, 2017

SLAVÍČEK J.:

- Lysohlávká Møllerova – *Deconica moelleri*, výtrusy 134: 24, 2016
- Lysohlávká Møllerova – *Deconica moelleri*, výtrusy 134: 25, 2016
- Lysohlávká Møllerova – *Deconica moelleri* 134: 4. strana obálky, 2016

ŠEVČÍK P.:

- Jelení žlíbek, dolní část rezervace 134: 71, 2016

ŠEVČÍKOVÁ H.:

- Kukmák dřevní – *Volvariella caesiotincta* 132: 1. str. obálky, 2016
- Štítovka síťnatá – *Pluteus phlebophorus* 132: 7, 2016
- Štítovka Thomsonova – *Pluteus thomsonii* 132: 9, 2016
- Štítovka drobná – *Pluteus exiguus* 132: 10, 2016
- Štítovka umbrová – *Pluteus pallescens* 134: 72, 2016
- Strmělka pýřitá – *Trichocybe puberula* 134: 74, 2016
- Bránovitec dvoutvarý – *Trichaptum bifforme* 134: 76, 2016
- Hřib políčkatý – *Xerocomellus cisalpinus* 134: 78, 2016
- Špička břechťanová – *Marasmius epiphylloides* 135: 3, 2017
- Špička břechťanová – *Marasmius epiphylloides* (mikroskopické znaky) ... 135: 6, 2017
- Muchomůrka tlustopochvá – *Amanita pachyvolvata* 136: 12, 2017
- Muchomůrka tlustopochvá – *Amanita pachyvolvata* (2 snímky) 136: 14, 2017
- Helmovka šafránová – *Mycena crocata* a helmovka šafránová bělavá – *Mycena crocata* var. *vogesiana* 137: 13, 2017
- *Mycena crocata* var. *vogesiana* 137: 13, 2017
- Voskovka cihlová – *Gliophorus sciophanus* 139: 1. strana obálky, 2018
- Voskovka cihlová – *Gliophorus sciophanus* ... 139: 8 (2 snímky), 9 (2 snímky), 2018

ŠPINAR P.:

- Pavučinec fialovoporfyrový – *Cortinarius subporphyroporus* 136: 64, 2017
- Oříškovec Michaelův – *Hydnotrya michaelis* (mladé plodnice) 136: 66, 2017
- Oříškovec Michaelův – *Hydnotrya michaelis* (dospělé plodnice) 136: 67, 2017

ŠPETA L.:

- Účastníci 23. jarního setkání českých a slovenských mykologů 131: 44, 2015

TOMŠOVSKÝ M.:

- Verpáník lékařský – *Laricifomes officinalis* 138: 26, 2017
- Troudnatec růžový – *Rhodofomes roseus* 138: 27, 2017
- Ostnateček Muraškinského – *Metuloidea murashkinskyi* 138: 28, 2017

VALDA S.:

- Jelenka pichlavá – *Elaphomyces aculeatus* 138: 1. strana obálky, 2017
- Jelenka klamná – *Elaphomyces decipiens* 138: 2, 2017
- Nadmutka kulovýtrusá – *Genabea sphaerospora* 138: 4, 2017
- Skrytka citronová – *Pachyphloeus citrinus* 138: 8, 2017
- Skrytka olivová – *Pachyphloeus melanoxanthus* a skrytka pospolitá – *Pachyphloeus conglomeratus* 138: 10, 2017
- Lanýž zimní – *Tuber brumale* 138: 12, 2017

- Loupavka vápencová – *Hysterangium calcareum* 138: 14, 2017
- Lanýž velkovýtrusý – *Tuber macrosporum* 138: 4. strana obálky, 2017
- Mozkovník zprohýbaný – *Hydnobolites cerebriformis* 138: 4. strana obálky, 2017
- Lindtnerovka křídlatovýtrusá – *Lindtneria pterospora*, plodnice 139: 28, 2018
- Lindtnerovka křídlatovýtrusá – *Lindtneria pterospora*, nezralé bazidiospory
..... 139: 29, 2018
- Lindtnerovka křídlatovýtrusá – *Lindtneria pterospora*, hymeniální útvary
..... 139: 29, 2018
- Lindtnerovka křídlatovýtrusá – *Lindtneria pterospora*, ornamentika bazidiospor
..... 139: 32, 2018
- Lindtnerovka – *Lindtneria* sp. 139: 33, 2018
- VAŠUTOVÁ M.:
 - Čepičatka alpínská – *Galerina subclavata* (2 snímky) 137: 27, 2017
 - Čepičatka alpínská – *Galerina subclavata*, spory 137: 29, 2017
 - Čepičatka alpínská – *Galerina subclavata*, cheilocystidy, bisporická bazidie
..... 137: 29, 2017
 - Biotop, ve kterém roste *Galerina subclavata*, Krkonoše, Kotel (2 snímky)
..... 137: 31, 2017
- VČELIČKA P.:
 - Špička břechťanová – *Marasmius epiphylloides* 135: 7, 2017
- ZAVADIL V.:
 - Chřapáč bělonohý – *Helvella spadicea* 135: 59, 2017
 - Chřapáč bělonohý – *Helvella spadicea* 135: 60, 2017
- ZÍBAROVÁ L.:
 - Větvovka teplomilná – *Vuilleminia cystidiata* 132: 29, 2016
 - Zubateček zavěšený – *Irpicondon pendulus* 133: 41, 2016
 - Helmovka mizivá – *Resinomycena saccharifera* 134: 49, 2016
 - Pokožkovka orobincová – *Epithele typhae* 134: 4. str. obálky, 2016
 - Ostnateček Bourdotův – *Steccherinum bourdotii* 136: 58, 2017
 - Bedla Gaugéova – *Leucoagaricus gauguei* 137: 6, 2017
 - Kalichovka namodralá – *Chromosera cyanophylla* 136: 4. str. obálky, 2017
 - Helmovka – *Mycena agrestis* 139: 46, 2018
 - Špička ostrícová – *Gloiocephala caricis* 139: 4. str. obálky, 2018
 - Voskovec maliníkový – *Aphanobasidium rubi* 140: 39, 2018
 - Helmovka osinkatá – *Mycena tenuispinosa* 140: 43, 2018
 - Helmovka plíšňovitá – *Mycena* aff. *mucor* 140: 45, 2018

Index rodových a druhových jmen hub**Index nominum generum atque specierum fungorum**

abeatum, *Penicillium* 138: 54 – abidjanum, *Eupenicillium* 138: 52 – abidjanum, *Penicillium* 138: 59 – abieticola, *Boletus* 135: 14 – abieticola, *Hygrophorus* 136: 61, 68, 74 – abietina, *Hohenbuehelia* 136: 70; 139: 48, 140: 30 – abietinum, *Steccherinum* 140: 48, 54 – acaciicola, *Pseudolagarobasidium* 137: 57, 58 – acaricola, *Talaromyces* 138: 63 – acerina, *Dendrothele* 140: 62, 64 – acerinum, *Rhytisma* 139: 48 – acerosa, *Arrhenia* 139: 44 – acetabulum, *Helvella* 135: 61 – acetolens, *Russula* 134: 77 – acicularis, *Cudoniella* 139: 42, 47 – aciculata, *Mycena* 140: 44 – *Aciculosporium* 135: 98, 99 – aculeatum, *Penicillium* 138: 52, 54, 57 – aculeatus, *Elaphomyces* 138: 1 str. obálky (bar. foto), 3, 76 – aculeatus, *Talaromyces* 138: 62 – adalgsiae, *Boletus* 139: 54 – adametzii, *Penicillium* 138: 50, 53, 55, 58 – adametzioides, *Penicillium* 138: 53, 55, 58 – adonis, *Suillellus* 139: 55 – adpressus, *Talaromyces* 138: 62 – aegroticola, *Rasamsonia* 138: 63 – aeneum, *Penicillium* 138: 55 – aereus, *Boletus* 132: 4; 135: 16, 22; 140: 1, 9 (bar. foto), 11, 24 – aeris, *Penicillium* 138: 58 – aerius, *Talaromyces* 138: 63 – aeruginascens, *Chlorociboria* 139: 47 – aerugineus, *Talaromyces* 138: 63 – aestivalis, *Boletus* 135: 35, 39 – agrestis, *Mycena* 139: 42, 46 (bar. foto), 47 – alba, *Propolis* 139: 47 – albicans, *Penicillium* 138: 52, 57 – albida, *Antrodia* 132: 33, 34, 39; 138: 25 – albidoides, *Antrodia* 132: 34, 37 – albidum, *Penicillium* 138: 50, 55 – albineus, *Pluteus* 133: 8, 9, 11, 15 – albo-aurantium, *Penicillium* 138: 57 – albobiverticillius, *Talaromyces* 138: 63 – albo-cinerascens, *Penicillium* 138: 55 – albocremium, *Penicillium* 138: 61 – albocrenulata, *Hemistropharia* 136: 61, 65, 74 – albonigra, *Russula* 136: 71 – alexiae, *Penicillium* 138: 58 – alfredii, *Penicillium* 138: 58 – allahabadense, *Penicillium* 138: 56 – allahabadensis, *Talaromyces* 138: 63 – Allesioporus 134: 10 – alliacea, *Dendrothele* 140: 62, 64 – allii, *Penicillium* 138: 61 – allii-sativi, *Penicillium* 138: 61 – Allocybe 138: 35 – alni, *Postia* 139: 49 – alni, *Vuilleminia* 132: 22, 24 – alogum, *Penicillium* 138: 58 – alphitoides, *Microsphaera* 131: 34 – *Alternaria* 135: 78, 88, 89 – alternata, *Alternaria* 135: 88, 89 – alutaceum, *Eupenicillium* 138: 52 – alutaceum, *Penicillium* 138: 59 – amaliae, *Penicillium* 138: 58 – amara, *Russula* 139: 48 – americana, *Antrodiella* 133: 31 – americanus, *Leucoagaricus* 137: 1 – amestalkiae, *Talaromyces* 138: 62 – amethysteus, *Cantharellus* 136: 12 – amethystina, *Laccaria* 139: 48 – amianthinum, *Cystoderma* 136: 69 – amoenolens, *Cortinarius* 134: 38 – amphibia, *Gliocephala* 133: 5, 6 – amphipolaria, *Penicillium* 138: 59 – amygdalispora, *Dendrothele* 137: 61, 62, 68; 140: 59, 64 – *Amylocorticium* 137: 70 – *Amyloporia* 132: 35; 138: 25 – anatolicum, *Eupenicillium* 138: 52 – anatolicum, *Penicillium* 138: 60 – andersenii, *Drechslera* 135: 79, 80 – andersonii, *Inonotus* 137: 87; 138: 30 – androsaceus, *Gymnopus* 139: 47 – angelicus, *Talaromyces* 138: 62 – angulare, *Penicillium* 138: 58 – angustata, *Hohenbuehelia* 140: 25, 26, 28, 29, 31 – angustiporatum, *Penicillium* 138: 60 – angustus, *Tubulicrinis* 137: 61, 66, 68 – anisatus, *Cortinarius* 132: 18 – annosum, *Heterobasidium* 138: 31; 139: 48 – annulatum, *Penicillium* 138: 59 – *Anomoporia* 137: 69 – antarcticum, *Penicillium* 138: 62 – Antella 138: 29 – anthracina, *Russula* 136: 71 – *Antrodia* 130: 30; 132: 33–40; 138: 25 – aotearoae, *Penicillium* 138: 59 – *Aphanobasidium* 140: 41 – apiculata, *Ramaria* 134: 67 – apiculatus, *Talaromyces* 138: 62 – apiospermum, *Scedosporium* 135: 70, 71 – applanatum, *Ganoderma* 139:

47, 44, 47 – appendiculatus, Boletus 135: 13, 15–17, 19, 22 – appendiculatus f. fuscroseus, Boletus 135: 29 – appendiculatus subsp. pallescens, Boletus 135: 16, 39 – appendiculatus subsp. pseudoregius, Boletus 135: 29 – appendiculatus subsp. regius, Boletus 135: 16, 28 – appendiculatus subsp. torosus, Boletus 135: 16, 35 – appendiculatus var. pallescens, Boletus 135: 39 – appendiculatus, Butyriboletus 135: 11, 14, 17–19, 20 (2× bar. foto), 23, 25 (2× bar. foto), 27, 51; 136: 63, 70; 140: 10, 18 – applicatus, Resupinatus 139: 48 – arabicum, Penicillium 138: 55, 59 – aragonense, Penicillium 138: 55 – araracauraense, Penicillium 138: 59 – arctica, Galerina 137: 28, 30 – ardesiacum, Penicillium 138: 55, 57 – arenicola, Merimbla 138: 64 – arenicola, Penicillium 138: 54, 56 – argentinense, Penicillium 138: 60 – argillacea, Geosmithia 138: 43 – argillacea, Rasamsonia 138: 44, 63 – argillaceum, Penicillium 138: 55 – arida, Coniophora 139: 48 – aridum, Steccherinum 140: 51 – armarii, Penicillium 138: 57 – armeniacus, Rheubarbariboletus 140: 12 – armeniacus, Xerocomus 134: 6 – armillatum, Tulostoma 137: 49, 50, 54 – aromaticum, Phlegmacium 136: 1 – Aspergillus 135: 78, 101–104; 138: 7 – asperosporum, Penicillium 138: 53, 56 – asperum, Penicillium 138: 50 – assuitensis, Talaromyces 138: 63 – astae-orientalis, Lindtneria 139: 31 – Asteroramaria 134: 64 – astraeicola, Pseudoboletus 134: 7 – astrolabium, Penicillium 138: 62 – astrolobatum, Penicillium 138: 62 – asturianum, Penicillium 138: 55 – asymmetricum, Penicillium 138: 58 – Athelopsis 134: 44 – athenonense, Penicillium 138: 57 – atkinsoniana, Galerina 137: 30; 139: 47 – atra, Thelephora 131: 33 – atramentosum, Penicillium 138: 45, 51, 53, 56, 62 – atricola, Talaromyces 138: 63 – atrobrunnea, Psilocybe 137: 61, 65, 68 – atrofulvum, Penicillium 138: 60 – atrolazulinum, Penicillium 138: 59 – atromarginatus, Pluteus 133: 8 – atroseus, Talaromyces 138: 63 – atrosanguineum, Penicillium 138: 56, 59 – atrotomentosa, Tapinella 139: 48, 49 – atro-venetum, Penicillium 138: 57, 62 – atrovirens subsp. ionochlorus, Cortinarius 134: 39 – atrovirens, Cortinarius 134: 34, 38, 41 – atro-virens, Penicillium 138: 55 – attenuatum, Penicillium 138: 59 – aurantia, Aleuria 136: 70; – aurantiaca, Hygrophoropsis 139: 47, 48 – aurantiacobrunneum, Penicillium 138: 60 – aurantiacum, Leccinellum 140: 10 – aurantiacum, Leccinum 140: 11, 12, 21 (bar. foto) – aurantiacum, Penicillium 138: 56 – aurantiacus, Talaromyces 138: 62 – aurantio-flammiferum, Penicillium 138: 57 – aurantiogriseum, Penicillium 138: 53, 61 – aurantiomarginata, Mycena 137: 16 – aurantioviolaceum, Penicillium 138: 50, 55, 57 – aurantio-virens, Penicillium 138: 51 – Aureoboletus 134: 3, 10; 137: 70 – aureofulvus, Cortinarius 132: 19 – aureopulverulentus, Cortinarius 137: 40 – aureus, Pseudomerulius 139: 47 – aurulenta, Auriporia 139: 42, 47 – auriscalpium, Hohenbuehelia 140: 29, 30 – aurora, Cantharellus 132: 17; 137: 62 – Austeria 138: 29 – australiensis, Hamigera 138: 64 – australis, Talaromyces 138: 62 – austriaca, Sarcoscypha 137: 61, 65, 68 – austriaca, Penicillium 138: 58 – austro-africanum, Penicillium 138: 57 – austrocalifornicus, Talaromyces 138: 63 – autumniregius, Butyriboletus 135: 14 – avellanea, Hamigera 138: 64 – avellaneum, Penicillium 138: 51, 57 – avellaneus, Albatrellus 137: 70 – avellaneus, Talaromyces 138: 43, 44 – avenae, Drechslera 135: 79, 80.

baarnense, Eupenicillium 138: 52 – baarnense, Penicillium 138: 50 – bacillisporus, Talaromyces 138: 43, 44, 63 – badia, Amanita 136: 17, 19 – badia, Imleria 140: 3 – badia, Russula 139: 48 – badiofusca, Peziza 131: 7 – badiofuscoides, Peziza 131: 7; badius, Agaricus 136: 19 – badius, Boletus 139: 45, 47, 48 – badius, Xerocomus 134: 2, 10 – baeticus, Asper-

gillus 135: 93, 94 – bailii, Hydnotrya 138: 6 – balteatocumatis, Cortinarius 136: 70 – Bankera 133: 19 – baradicum, Penicillium 138: 55 – barbaricus, Cortinarius 137: 40 – barbarorum, Cortinarius 137: 40 – bataillei, Ramaria 132: 17; 137: 46 – battarrae, Amanita 136: 17, 20 – Battarraea 137: 48 – beijingensis, Talaromyces 138: 62 – belizense, Pseudolagarobasidium 137: 57, 58 – Beltraria 135: 78 – benhamiae, Arthroderma 135: 68, 69 – berkeleyi, Geastrum 131: 20 – betularum, Russula 139: 47 – betulinus, Piptoporus 139: 44, 47, 48 – bialowiezense, Penicillium 138: 62 – bicolor, Laccaria 139: 48 – bicolor, Laxitextum 139: 47 – biennis, Abortiporus 131: 44; 139: 44; 140: 66, 67 (bar. foto), 68, 69 – biennis, Boletus 140: 68 – biennis, Daedalea 140: 68 – biforme, Penicillium 138: 51, 61 – biforme, Trichaptum 134: 70, 76 (2× bar. foto), 79, 80 – bilaiae, Penicillium 138: 53 (jako bilaii), 55, 58 – biseptata, Drechslera 135: 79, 80 – bisporigera, Dendrothele 137: 71; 140: 60, 63 – bissettii, Penicillium 138: 59 – blakesleanus, Phycomyces 131: 33 – blennius, Lactarius 139: 46, 48 – bohemica, Verpa 133: 58 – bohemicus, Talaromyces 138: 63 – bohusii, Agaricus 131: 45 – Boletinus 134: 2, 139: 49; 140: 5 – Boletus 134: 2, 6, 10, 15, 41; 135: 11, 13, 17, 18, 51; 139: 54 – boninensis, Talaromyces 138: 63 – boreae, Penicillium 138: 60 – borealis, Climacocystis 136: 26 – botryosum, Penicillium 138: 55 – bourdotii, Steccherinum 136: 57–60; 140: 52 – bovinus, Suillus 139: 47 – bovinus var. moravicus, Suillus 139: 52 – brasilianum, Penicillium 138: 56, 59 – brasiliense, Penicillium 138: 57 – brefeldianum, Eupenicillium 138: 52 – brefeldianum, Penicillium 138: 50, 59 – brevicaulis, Scopulariopsis 139: 63 – brevicompactum, Penicillium 138: 51, 54, 56, 57, 62 – brevisetus, Xylodon 139: 49 – brevisporus, Thanatephorus 137: 71 – brevissimum, Penicillium 138: 55 – brevistipitata, Rasamsonia 138: 44, 63 – brevistipitatum, Penicillium 138: 61 – bridgeri, Aspergillus 138: 70 – brocae, Penicillium 138: 58 – bromi, Drechslera 135: 79, 80 – brumale, Tuber 138: 11, 12 – brumale, Tulostoma 131: 22; 137: 48 – brumalis, Polyporus 139: 48 – brunnea, Geosmithia 138: 64 – brunneoconidiatum, Penicillium 138: 57 – brunneogriseolum, Leccinum 139: 47 – brunneoradiatus, Pluteus 133: 8 – brunneo–stoloniferum, Penicillium 138: 56 – brunneum, Penicillium 138: 54, 56 – brunneus, Talaromyces 138: 63 – Buglossoporus 137: 69; 138: 29 – buchwaldii, Penicillium 138: 62 – Buchwaldoboletus 134: 2 – bulbosus, Boletus 132: 50 – bullata, Diatrype 139: 44 – bulliardii, Marasmius 139: 48 – burgense, Penicillium 138: 59 – bussumense, Penicillium 138: 57 – butyracea f. asema, Rhodocollybia 139: 44, 48 – butyracea, Rhodocollybia 139: 46, 49 – Butyrea 138: 29 – Butyriboletus 135: 11–51; 139: 53 – buxi, Marasmius 135: 8 – byssochlamydoides, Rasamsonia 138: 44, 64 – byssochlamydoides, Talaromyces 138: 44 – byssoides, Amphinema 134: 46; 137: 61, 68; 139: 46.

caeruleum, Entoloma 138: 35 – caeruleum, Hydnellum 133: 23, 24, 26; 136: 38 – caesarea, Amanita 132: 4 – caesia, Postia 139: 46 – caesiocanescens, Cortinarius 137: 23 – caesio-cortinatus, Cortinarius 137: 40 – caesiotincta, Volvariella 132: 1. str. obálky (bar. foto), 6 – cainii, Penicillium 138: 58 – cairnsense, Penicillium 138: 60 – calcareum, Hysterangium 138: 13, 14 – calidicanus, Talaromyces 138: 62 – Caloboletus 135: 12, 14 – calocera, Favolaschia 138: 31 – calochrous, Cortinarius 137: 40 – calochrous subsp. coniferarum var. haasii, Cortinarius 137: 39 – calochrous var. haasii, Cortinarius 137: 39 – calopus, Caloboletus 140: 10, 11 – calyptrata, Galerina 137: 30 – camemberti, Penicillium 138: 51, 53, 56, 61, 65 – campestre, Geastrum 131: 10–12, 20–22 – campestre var. pouzarii, Geastrum 131: 20 – campestris,

Aspergillus 138: 70 – *campestris*, *Dichomitus* 139: 47 – *campestris*, *Agaricus* 139: 44 – *camponotum*, *Penicillium* 138: 59 – *canadense*, *Penicillium* 138: 57 – *canariense*, *Penicillium* 138: 60 – *candidum*, *Penicillium* 138: 41 – *canescens*, *Penicillium* 138: 50, 53, 55, 62 – *canis*, *Penicillium* 138: 59, 62 – *cantabricum*, *Penicillium* 138: 59 – *caperatum*, *Penicillium* 138: 59 – *capilaris*, *Mycena* 139: 48 – *capsulatum*, *Penicillium* 138: 50, 53, 55, 58 – *carbonacea*, *Antrodia* 132: 36 – *carbonacea*, *Nemania* 137: 70 – *carbonica*, *Antrodia* 132: 37 – *caricina*, *Typhula* 134: 43 – *caricis*, *Gloiocephala* 133: 5; 134: 51; 139: 42, 47, 4. str. obálky (bar. foto) – *caricis*, *Marasmius* 133: 5 – *caricis*, *Suillosporium* 134: 46 – *carnea*, *Fomitopsis* 133: 59 – *carneo-lutescens*, *Penicillium* 138: 51 – *carneopallidum*, *Micromphale* 137: 70 – *carneum*, *Penicillium* 138: 61 – *caroticolor*, *Stephanospora* 139: 25, 31 – *carpatica*, *Hymenochaete* 133: 51, 53, 56 – *Carpenteles* 138: 43 – *carpini*, *Russula* 131: 44 – *cartierense*, *Penicillium* 138: 57 – *Cartilosoma* 132: 37, 38 – *casei*, *Penicillium* 138: 51 – *caseicolum*, *Penicillium* 138: 51 – *caseifulvum*, *Penicillium* 138: 61 – *casimiri*, *Cortinarius* 139: 46–48 – *castanella*, *Deconica* 134: 29 – *castellonense*, *Penicillium* 138: 56 – *castoreus*, *Lentinellus* 136: 70 – *catalonicum*, *Penicillium* 138: 59 – *cataractum*, *Penicillium* 138: 60 – *catenatum*, *Eupenicillium* 138: 52 – *catenatum*, *Penicillium* 138: 59 – *caulocystidiata*, *Galerina* 139: 47 – *cavernicola*, *Penicillium* 138: 61 – *cavicola*, *Phellinus* 134: 83; 137: 70 – *cecidicola*, *Talaromyces* 138: 63 – *ceciliae*, *Amanita* 131: 44 – *centrifuga*, *Phlebia* 132: 17; 134: 44 – *centunculus*, *Simocybe* 134: 70, 77, 80 – *cepaedoratus*, *Boletus* 135: 14 – *Cephalosporium* 138: 70 – *Cepsiclava* 135: 98, 99 – *Ceraceomyces* 133: 37 – *cerebriformis*, *Genabea* 138: 5 – *cerebriformis*, *Hydnobolites* 138: 5, 4. str. obálky (bar. foto) – *cerevisiae*, *Saccharomyces* 138: 65 – *cerinus*, *Talaromyces* 138: 63 – *Ceriporiopsis* 138: 25, 29 – *cerkezii*, *Gloiocephala* 133: 5 – *cervinus*, *Pluteus* 132: 5, 11; 133: 8, 11, 14, 16 – *cesatii*, *Crepidotus* 139: 44 – *chalabudae*, *Penicillium* 138: 59 – *Chalara* 135: 83, 84, 100, 101 – *charlesii*, *Penicillium* 138: 50, 55, 58 – *chermesinum*, *Penicillium* 138: 50, 53, 55, 58 – *chionophila*, *Deconica* 134: 30 – *chlamydosporus*, *Talaromyces* 138: 63 – *chloroloma*, *Talaromyces* 138: 62 – *Chondrostereum* 137: 70 – *chordulata*, *Lindtneria* 139: 33 – *christenseniae*, *Penicillium* 138: 60 – *Chromocleista* 138: 41, 45, 49 – *Chromosera* 136: 23 – *chroogomphum*, *Penicillium* 138: 62 – *chrysenteron*, *Xerocomellus* 134: 1–5, 9 (bar. foto), 11–14 (bar. foto), 78; 139: 49; 140: 7, 10, 20 (bar. foto) *chrysogenum*, *Penicillium* 138: 51, 53, 56, 61 – *chrysogenum* mut. *fulvescens*, *Penicillium* 138: 56 – *chrysoloma*, *Phellinus* 137: 86 – *chrysonemus*, *Xerocomus* 134: 1, 3, 5, 11–15, 21 – *chrysophaeus*, *Pluteus* 132: 9 – *chrysorrheus*, *Lactarius* 139: 48, 49 – *chrysospermus*, *Hypomyces* 139: 47 – *chrzaszczii*, *Penicillium* 138: 60 – *ciliolatum*, *Steccherinum* 140: 52, 53 – *cincta*, *Antrodia* 132: 36 – *cinctula*, *Galerina* 137: 25, 28 – *cinerascens*, *Penicillium* 138: 59 – *cinerea*, *Botrytis* 135: 73 – *cinereoatrum*, *Penicillium* 138: 55, 59 – *cinereofuscus*, *Pluteus* 134: 73 – *cinereus*, *Cantharellus* 132: 17 – *cinnabarina*, *Nectria* 139: 47 – *cinnabarius*, *Talaromyces* 138: 63 – *cinnamomeus*, *Cortinarius* 139: 47, 48 – *cinnamopurpureum*, *Eupenicillium* 138: 52 – *cinnamopurpureum*, *Penicillium* 138: 58 – *cisalpinus*, *Xerocomellus* 134: 70, 77–80, 78 (bar. foto); 139: 49; 140: 7, 12 – *citreonigrum*, *Penicillium* 138: 53, 59 – *citreosulphuratum*, *Penicillium* 138: 59 – *citreo-virens*, *Penicillium* 138: 55 – *citreo-viride*, *Penicillium* 138: 50, 55 – *citrina*, *Amanita* 139: 45, 47 – *citrina*, *Bisporella* 139: 47 – *citrina*, *Claviceps* 135: 98, 99 – *citrinella*, *Antrodia* 140: 51 – *citrinopallida*, *Chromosera* 136: 23 – *citrinum*, *Penicillium* 138: 51, 53, 56, 60 –

citrinum, *Scleroderma* 134: 7 (bar. foto); 139: 46, 49 – *citrinus*, *Albatrellus* 138: 20–23 – *citrinus*, *Pachyphloeus* 138: 7, 8 – *citriolens*, *Lactarius* 137: 70 – *Citripora* 138: 29 – *Citromyces* 138: 42 – *Cladophialophora* 135: 88, 89 – *clarobrunneus*, *Cortinarius* 132: 18 – *clathroides*, *Hysterangium* 138: 15 – *clavata*, *Galerina* 137: 26, 28, 30, 32 – *clavatus*, *Gomphus* 132: 17; 136: 46; 137: 46 – *Claviceps* 135: 97–99 – *claviforme*, *Penicillium* 138: 51, 54, 56 – *claviforme* var. *albicans*, *Penicillium* 138: 56 – *claviforme* var. *olivicolor*, *Penicillium* 138: 56 – *clavigerum*, *Penicillium* 138: 51, 56, 61 – *clavipes*, *Clitocybe* 139: 45, 47, 48 – *clavistipitatum*, *Penicillium* 138: 57 – *clavus*, *Cudoniella* 136: 70; 140: 38 – *clematidis*, *Phaeoisaria* 135: 83, 84 – *Climacocystis* 137: 69 – *Climacodon* 136: 49 – *clintonianus*, *Suillus* 139: 57 – *Clitocybe* 139: 22 – *cluniae*, *Penicillium* 138: 60 – *clypeolaria*, *Lepiota* 139: 44, 48 – *cnesini*, *Geosmithia* 138: 64 – *cnidii*, *Talaromyces* 138: 62 – *coalescens*, *Talaromyces* 138: 63 – *coccotrypicola*, *Penicillium* 138: 61 – *coccophagus*, *Paleoophiocordyceps* 135: 98, 99 – *coeruleum*, *Penicillium* 138: 60 – *coffea*, *Penicillium* 138: 58 – *coffea*toporus, *Phellinus* 137: 70 – *colei*, *Penicillium* 138: 58 – *columbiensis*, *Rasamsonia* 138: 64 – *columbiensis*, *Talaromyces* 138: 63 – *columbinus*, *Talaromyces* 138: 63 – *comedens*, *Vuilleminia* 132: 22–24; 139: 48 – *commixta*, *Dendrothele* 140: 60, 61 (bar. foto), 63 – *commune*, *Penicillium* 138: 51, 56, 61 – *commune*, *Schizophyllum* 135: 70, 71; 139: 48 – *composticola*, *Rasamsonia* 138: 64 – *concentricum*, *Penicillium* 138: 56, 61 – *concordipes*, *Squamanita* 136: 61, 68–71, 74 – *concrecens*, *Hydnellum* 133: 20, 24 – *confertum*, *Penicillium* 138: 61 – *confinis*, *Trechispora* 139: 45 – *confragosa*, *Daedaleopsis* 139: 44 – *confragosa* var. *confragosa*, *Daedaleopsis* 131: 29 – *confragosa*, *Tubaria* 139: 47, 4. str. obálky (bar. foto) – *confusa*, *Tephrocyebe* 139: 47 – *conglomeratus*, *Pachyphloeus* 138: 10 – *conchatus*, *Panus* 139: 49 – *conicopalustris*, *Hygrocybe* 139: 47 – *coniferophilum*, *Penicillium* 138: 58 – *Coniobotrys* 137: 70 – *Conocybe* 139: 47 – *consobrina*, *Ceriporiopsis* 139: 44 – *consobrinum*, *Penicillium* 138: 59 – *conspicuum*, *Hyphoradulum* 137: 57–60, 70 – *conspicuum*, *Pseudolagarobasidium* 137: 1. str. obálky. (bar. foto), 92; 137: 57–60, 58 (bar. foto), 59 (6× bar. foto) – *contaminatum*, *Penicillium* 138: 57 – *contigua*, *Fuscoporia* 140: 68 – *convolvulus*, *Talaromyces* 138: 63 – *cookei*, *Collybia* 139: 48 – *Coprinopsis* 133: 5 – *Coprinus* 131: 34 – *coprobium*, *Penicillium* 138: 61 – *coprophila*, *Deconica* 134: 26–28, 31 – *coprophilum*, *Penicillium* 138: 61 – *copticola*, *Penicillium* 138: 60 – *coralligerum*, *Penicillium* 138: 57, 62 – *coralloides*, *Clavulina* 139: 48 – *cordubense*, *Penicillium* 138: 56 – *corium*, *Helvella* 135: 61 – *cornea*, *Calocera* 139: 48 – *Corneroboletus* 134: 7 – *corollinum*, *Geastrum* 131: 22 – *corrosus*, *Cortinarius* 137: 39 – *Cortinarius* 132: 14, 21; 136: 1, 46 – *corvianum*, *Penicillium* 138: 62 – *corvinum*, *Entoloma* 138: 34–36, 40 – *coryli*, *Vuilleminia* 132: 22–24 – *corylophilum*, *Penicillium* 138: 51, 53, 56, 59 – *corymbiferum*, *Penicillium* 138: 51 – *cosmopolitanum*, *Penicillium* 138: 60 – *costaricense*, *Penicillium* 138: 58 – *costifera*, *Helvella* 135: 61 – *crassa*, *Antrodia* 132: 33, 35, 36, 38–40 – *crassus*, *Talaromyces* 138: 63 – *crateriforme*, *Penicillium* 138: 57 – *cravenianum*, *Penicillium* 138: 59 – *creber*, *Aspergillus* 135: 93, 94 – *cremeoalbum*, *Steccherinum* 140: 51 – *cremeoavellanea*, *Vararia* 137: 71 – *cremeogriseum*, *Penicillium* 138: 54, 60 – *Creolophus* 136: 49 – *Crepidotus* 131: 34 – *cretacea*, *Antrodia* 132: 33, 36, 38, 39 – *crispa*, *Plicaturopsis* 139: 46–48 – *crispa*, *Sparassis* 139: 48, 49 – *crochula*, *Deconica* 134: 27, 29 – *crocata*, *Mycena* 137: 11, 13 (bar. foto), 15, 16, 18, 19 – *crocata* f. *crocifolia*, *Mycena* 137: 17 – *crocata* var. *crocata*, *Mycena* 137: 17

– crocata var. vogesiana, Mycena 137: 11–19, 13 (bar. foto) – crocatus, Agaricus 137: 11 – crocea, Amanita 136: 12 – croceus, Cortinarius 139: 47 – crocipoda, Penicillium 138: 57 – crocipodium, Leccinellum 140: 10, 12, 21 (bar. foto) – crocipodium, Leccinum 132: 4 – cruenta, Hymenochaete 136: 61, 68, 74 – cruentata, Calycina 134: 43 – crustacea, Junghuhnia 138: 29 – crustaceum, Eupenicillium 138: 52 – crustaceus, Mucor 138: 41, 42 – crustosum, Penicillium 138: 51, 53, 61 – crustosus, Xylodon 139: 45 – Cryptica 138: 11 – cryptum, Penicillium 138: 59 – crystallinum, Penicillium 138: 62 – crystallinus, Aspergillus 138: 45 – cucumis, Macrocyttidia 139: 48, 49 – Cudoniella 135: 85, 86 – cumulatum, Hydnellum 133: 19–30, 1. str. obálky (bar. foto), 21 (bar. foto), 22 (bar. foto), 62; 136: 38 – cupreorufus, Cortinarius 132: 19 – curta, Ramaria 134: 67 – curticaule, Penicillium 138: 60 – cvjetkovicii, Penicillium 138: 58 – cyaneo-fulvum, Penicillium 138: 51 – cyanescens, Gyroporus 140: 12 – cyaneum, Penicillium 138: 50, 53, 55, 58 – Cyanobasidium 139: 31 – Cyanoboletus 134: 10 – cyanophylla, Chromosera 136: 23–28, 25 (bar. foto), 4. str. ob. (bar. foto) – cyanophylla, Omphalina 136: 23 – cyathiformis, Pseudoclitocybe 139: 48 – cyclopium, Penicillium 138: 51, 61 – cyclopium var. echinulatum, Penicillium 138: 51 – cylindrospora, Geosmithia 138: 43 – cylindrospora, Rasamsonia 138: 44, 64 – cylindrosporium, Penicillium 138: 55 – Cystostereum 137: 70 – cystidiata, Vuilleminia 132: 22–26, 27 (bar. foto), 28, 29 (bar. foto), 30, 31 – Cytidiella 137: 70 – Cytospora 138: 68.

daamsii, Clitopilus 133: 51, 52, 56 – Dacrymyces 139: 36, 38 – dactylidis, Drechslera 135: 79, 80 – Daedalea 132: 33, 35 – daejeonium, Penicillium 138: 58 – daleae, Penicillium 138: 50, 53, 55, 60 – dalecarlicus, Cortinarius 137: 39 – damascenum, Penicillium 138: 55 – debaryanum, Pythium 139: 63 – decaturense, Penicillium 138: 60 – decipiens, Cortinarius 139: 48 – decipiens var. atrocaeruleus, Cortinarius 139: 44 – decipiens, Elaphomyces 138: 2 – decipiens, Lactarius 139: 48, 49 – Deconica 134: 22, 27, 29, 33 – decumbens, Penicillium 138: 50, 53, 55, 59 – decurrens, Ramaria 134: 67 – degener, Neolentinus 131: 44; 140: 35 – delibutus, Cortinarius 134: 38 – deliciosus, Lactarius 132: 50, 51 (bar. foto), 52; 137: 63; 139: 48 – dendriticum, Penicillium 138: 54, 57 – dendriticus, Talaromyces 138: 63 – Dendrothele 140: 41, 56 – dennisii, Biscogniauxia 137: 70 – dennisii, Nummularia 137: 70 – depilatum, Hemileccinum 134: 6; 140: 10, 4. str. obálky (bar. foto) – depilatus, Boletus 134: 1 – depilatus, Xerocomus 134: 2 – derxii, Talaromyces 138: 62 – desertorum, Penicillium 138: 61 – desmazerei, Meloderma 135: 77, 78 – destructans, Pseudogymnoascus 135: 81–84, 89 – deterrimus, Lactarius 132: 50; 137: 63 – diabolicalicense, Penicillium 138: 59 – Diaporthe 135: 73, 74 – dictyoides, Drechslera 135: 79, 80 – dierckxii, Penicillium 138: 58 – diettrichii, Pluteus 134: 73 – digitatum, Penicillium 138: 51, 54, 56, 61 – digitatum var. californicum, Penicillium 138: 51 – dichrous, Gloeoporus 140: 38 – dimorphosporum, Penicillium 138: 53, 55, 59 – di-onysae, Cortinarius 137: 40 – dipodomys, Penicillium 138: 61 – discedens, Bisporella 135: 83, 84 – discolor, Penicillium 138: 61 – disseminatus, Coprinellus 139: 44, 49 – diversiformis, Talaromyces 138: 62, 63 – diversum, Penicillium 138: 52, 54, 57 – diversum var. aureum, Penicillium 138: 52, 57 – diversus, Talaromyces 138: 63 – doliolum, Leptosphaeria 139: 48 – Donkia 136: 49 – donkii, Penicillium 138: 53, 54, 60 – Donkioporia 137: 69 – Donkioporiella 138: 29 – Dothistroma 135: 96 – dravuni, Penicillium 138: 59 – Drechslera 135: 79, 80 – dryadeus, Pseudoinonotus 131: 45 – dryinus, Aleurodiscus 140: 60 – Dryodon 136: 49 –

dryophilus, *Gymnopus* 139: 48 – *duartei*, *Podosporium* 135: 83, 84 – *duclauxii*, *Penicillium* 138: 52, 54, 56 – *duclauxii*, *Talaromyces* 138: 62 – *dunedinense*, *Penicillium* 138: 62 – *dupainii*, *Rubroboletus* 140: 4 – *dupontii*, *Thermomyces* 138: 64 – *duriusculum*, *Leccinum* 137: 63 – *dyctioides*, *Drechslera* 135: 79, 80.

eben-bitarianum, *Penicillium* 138: 55 – *eburnea*, *Rasamsonia* 138: 44, 64 – *edulis*, *Boletus* 132: 50; 135: 11; 140: 7, 10 – *egyptiacum*, *Eupenicillium* 138: 52 – *egyptiacum*, *Penicillium* 138: 50, 61 – *ehrllichii*, *Eupenicillium* 138: 52 – *ehrllichii*, *Penicillium* 138: 50, 60 – *Echinoramaria* 134: 64 – *echinosporum*, *Penicillium* 138: 56 – *echinulatum*, *Penicillium* 138: 53, 56, 61 – *Eladia* 138: 45 – *elaphinus*, *Pluteus* 133: 16 – *Elaphocephala* 137: 70 – *elastica*, *Helvella* 135: 61; 139: 48 – *elleniae*, *Penicillium* 138: 60 – *ellipsoideosporum*, *Penicillium* 138: 58 – *elongata*, *Cucurbitaria* 137: 54 – *emersonii*, *Geosmithia* 138: 43, 44 – *emersonii*, *Rasamsonia* 138: 44, 64 – *emersonii*, *Talaromyces* 138: 44 – *emilei*, *Baorangia* 139: 57 – *emileorum*, *Baorangia* 139: 57 – *emilii-dlouhyi*, *Dermoloma* 134: 85 – *emodensis*, *Talaromyces* 138: 63 – *encephala*, *Tremella* 139: 46 – *Entoloma* 138: 34, 35, 40 – *eocenicus*, *Trametes* 137: 70 – *ephippium*, *Helvella* 135: 61 – *epibryus*, *Crepidotus* 139: 48 – *epiphylloides*, *Androsaceus* 135: 2 – *epiphylloides*, *Marasmius* 135: 1–10, 106; 136: 29–32 – *epiphyllus*, *Marasmius* 135: 2, 8; 136: 29 – *epipterygia*, *Mycena* 139: 48, 49 – *equina*, *Onygena* 135: 84, 85 – *erastii*, *Vuilleminia* 132: 23, 24 – *erubescens*, *Eupenicillium* 138: 52 – *erubescens*, *Hygrophorus* 132: 17 – *erubescens*, *Penicillium* 138: 59 – *Erysiphe* 138: 68 – *erythromellis*, *Penicillium* 138: 54, 57 – *erythromellis*, *Talaromyces* 138: 63 – *erythropus* subsp. *discolor*, *Boletus* 139: 56 – *erythropus* var. *junquilleus*, *Boletus* 139: 54 – *erythropus* var. *rubropileus*, *Boletus* 139: 54 – *erythropus*, *Typhula* 139: 49 – *erythrospila*, *Drechslera* 135: 79, 80 – *esculenta*, *Morchella* 134: 81 – *esculentus*, *Strobilurus* 139: 48, 49 – *estinogenum*, *Penicillium* 138: 57, 60 – *estonicus*, *Dacrymyces* 139: 38 – *euglaucum*, *Penicillium* 138: 60 – *euchlorocarpus*, *Talaromyces* 138: 62 – *eumorpha*, *Ramaria* 134: 67; 139: 46 – *eupagioceri*, *Geosmithia* 138: 64 – *Eupenicillium* 138: 41–45, 52 – *europaeus*, *Aspergillus* 135: 93, 94 – *Eurotium* 135: 102, 103 – *exasperatum*, *Tulostoma* 137: 48 – *excelsum*, *Penicillium* 138: 60 – *excentricum*, *Entoloma* 138: 34, 35, 36, 37, 40 – *excipuliforme*, *Lycoperdon* 139: 48 – *exiguus*, *Pluteus* 132: 8, 10 (bar. foto) – *exilis*, *Pluteus* 133: 15, 16 – *Exophiala* 135: 88, 89 – *expansum*, *Penicillium* 138: 41, 51, 53, 56, 61.

fagi, *Penicillium* 138: 56, 59 – *faginea*, *Antrodiella* 138: 31 – *faginea*, *Ascotremella* 136: 61, 62, 73; 139: 47 – *faginea*, *Phleogena* 135: 85 – *farinosum*, *Penicillium* 138: 56 (jako *farinosus*) – *fasciculare*, *Hypholoma* 139: 44, 48 – *fassatae*, *Geosmithia* 138: 64 – *favescens*, *Antrodia* 132: 34 – *favrei*, *Marasmius* 135: 8 – *favrei* var. *sorbi*, *Marasmius* 135: 8 – *fechtneri*, *Boletus* 135: 14, 16, 35, 39; *fechtneri*, *Butyriboletus* 135: 11, 15, 18, 19, 27, 35, 36 (2× bar. foto), 40 (2× bar. foto), 41 (bar. foto), 43, 51, 54; 140: 1, 3, 10, 11, 14 (bar. foto), 16, 24 – *fellea*, *Russula* 134: 77; 139: 46 – *fellutanum*, *Penicillium* 138: 50, 53, 55, 58 – *fennelliae*, *Penicillium* 138: 54, 56, 62 – *fennica*, *Ramaria* 137: 46 – *fennicus*, *Sarcodon* 136: 41, 44 – *ferrugineum*, *Hydnellum* 133: 24; 136: 38; 139: 48 – *ferrugineus* f. *citrinovirens*, *Xerocomus* 134: 12; *ferrugineus*, *Xerocomus* 134: 1, 4, 5, 8 (bar. foto), 11, 12, 21 – *Fibroporia* 138: 25 – *fibula*, *Rickenella* 139: 46, 48, 49 – *filopes*, *Mycena* 139: 48 – *fimbriatum*, *Steccherinum* 140: 51 – *fimbriatum*, *Tulostoma* 137: 49 – *fimetaria*, *Psilocybe* 134: 31 – *fimicola*, *Sordaria* 135:

78 – firma, Rutstroemia 139: 48 – fistulosa, Macrotyphula 139: 47 – flaccida, Lepista 139: 44, 46 – flaccida, Ramaria 134: 66, 67 – flava, Geosmithia 138: 64 – flava, Lindtneria 139: 33, 34 – flava, Ramaria 132: 17 – flava var. flava, Ramaria 137: 46 – flava var. scandinavica, Ramaria 137: 46 – flavescens, Diplomitoporus 139: 47 – flavescens, Ramaria 137: 46 – flavigenum, Penicillium 138: 61 – flavisclerotiatum, Penicillium 138: 57 – flavispora, Drechslera 135: 79, 80 – flavoalba, Mycena 139: 48 – flavobrunnescens, Ramaria 137: 46 – flavosanguineus, Boletus 139: 54 – flavovirens, Pseudotomentella 137: 64 – flavovirens, Talaromyces 138: 62 – flavus, Talaromyces 138: 44, 54, 62 – flavus var. macrosporus, Talaromyces 138: 44 – flavus, Xerocomus 134: 4 – flexuosus, Lactarius 139: 46 – floccipes, Pluteus 134: 73 – Floccularia 137: 70 – flocculosa, Deconica 134: 30 – floriforme, Hydnellum 133: 2 – floriforme, Geastrum 131: 22 – fluviserpens, Penicillium 138: 58 – folliculocystidiatum, Oligoporus 137: 70 – fomentarius, Fomes 139: 47 – Fomitopsis 132: 33, 35; 138: 29 – font-queri, Russula 139: 42, 46 – forcipata, Galzinia 137: 71 – formosanum, Penicillium 138: 61 – fractum, Eupenicillium 138: 52 – fractum, Penicillium 138: 59 – Fragifomes 138: 29 – fragiforme, Hypoxylon 133: 44; 139: 49 – fragilis, Genabea 138: 5 – fragilis, Postia 139: 47, 49 – fragilis, Russula 139: 46, 48 – fragrans, Antrodiella 138: 29 – fragrans, Clitocybe 139: 48 – fragrans, Metuloidea 138: 29 – francoae, Talaromyces 138: 62 – fraxineus, Hymenoscyphus 135: 72–76, 80, 81 – freii, Penicillium 138: 61 – frequentans, Penicillium 138: 50, 54, 57 – friesii, Cantharellus 133: 51, 52, 56; 136: 12 – frondosae, Tricholoma 137: 66 – fugax, Drechslera 135: 79, 80 – fulgens, Pycnoporellus 133: 51, 54, 56, 54 (bar. foto), 4. str. obálky (bar. foto); 138: 31; 140: 4 – fuligineoviolaceus, Sarcodon 136: 37 – fulvellum, Tulostoma 131: 1. str. obálky (bar. foto); 43; 137: 48–56 – fulvum, Tricholoma 139: 44, 45 – fundyense, Penicillium 138: 59 – funiculosum, Penicillium 138: 52, 54, 56 – funiculosus, Talaromyces 138: 62 – furcata, Calocera 139: 46 – Fusarium 135: 78 – fusca, Hamigera 138: 64 – fuscroseus, Boletus 135: 11, 14, 15, 21, 24, 26, 28–30, 51 – fuscroseus, Butyriboletus 135: 11, 18, 19, 21, 24, 26, 30, 31 (bar. foto), 32 (bar. foto), 38, 43, 51; 139: 58; 140: 1, 2, 8 (bar. foto), 10, 11, 13, 24 – fuscoviolaceum, Trichaptum 133: 40; 139: 46 – fuscoviridis, Talaromyces 138: 62 – fuscum, Hypoxylon 139: 48 – fuscum, Penicillium 138: 50, 55, 57 – fusidioides, Chalara 135: 100, 101 – fusidioides, Torula 135: 100 – fusiformis, Talaromyces 138: 62 – fusipes, Gymnopus 139: 47 – fuisporum, Penicillium 138: 57.

gabretae, Boletus 139: 56 – gaditatum, Penicillium 138: 56 – galapagensis, Talaromyces 138: 44, 54, 62 – galericulata, Mycena 139: 44–49 – Galerina 136: 69; 137: 26 – gallaicum, Penicillium 138: 55, 60 (jako galliacum) – galopus, Mycena 139: 49 – glaucopus, Sarcodon 136: 36 – galzinii, Epithele 134: 44 – gaspeticum, Aphanobasidium 140: 41 – gauguei var. fusipes, Leucoagaricus 137: 5 – gauguei var. griseodiscus, Leucoagaricus 137: 7 – gauguei, Leucoagaricus 137: 1, 2, 5, 6 (2× bar. foto), 7, 8, 10 – gauguei, Sericeomyces 137: 5 – Geastrum 131: 20 – gelatinosum, Pseudohydnum 139: 49 – gentilis, Aureoboletus 134: 10; 140: 10, 18 – geogenium, Hydnellum 133: 24, 26 – geophylla, Inocybe 139: 44, 46, 48 – georgiense, Penicillium 138: 58 – Geosmithia 138: 42, 44, 45, 49, 64 – gerundense, Penicillium 138: 55 – gigantea, Merimbla 138: 64 – gigantea, Phlebiopsis 139: 46 – giganteum, Penicillium 138: 56 – gigas, Gyromitra 134: 81 – glabrum, Penicillium 138: 53, 57 – gladioli, Penicillium 138: 50, 51, 56, 61 – glandicola, Penicillium 138: 61 – glaucoalbidum, Penicillium 138: 58 –

glaucolanosum, *Penicillium* 138: 55 – *glaucopus*, *Sarcodon* 133: 24, 26 – *glaucoroseum*, *Penicillium* 138: 60 – *glaucum*, *Carpenteles* 138: 43 – *glaucum*, *Penicillium* 138: 41 – *Gliocladium* 138: 42 – *gliocyclus*, *Hygrophorus* 137: 20–24, 21 (bar. foto), 22 (bar. foto), 4. str. obálky (bar. foto) – *Gliophorus* 139: 4, 10, 12, 14 – *Gloiocephala* 133: 5 – *glutinosum*, *Glutinoglossum* 139: 44 – *glutinosus*, *Gomphidius* 139: 48 – *glyciosmus*, *Lactarius* 139: 46 – *glycyrrhizicola*, *Penicillium* 138: 61 – *godlewskii*, *Penicillium* 138: 55, 60 – *goetzii*, *Penicillium* 18: 61 – *gorlenkoanum*, *Penicillium* 138: 55, 60 – *gossypii*, *Talaromyces* 138: 44, 54 – *gracile*, *Steccherinum* 140: 1. str. obálky (bar. foto), 48–56, 51 (bar. foto) – *gracilentum*, *Eupenicillium* 138: 52 – *gracilis*, *Mycoleptodon* 140: 48, 55 – *gracilentum*, *Penicillium* 138: 60 – *grahamii*, *Pyrenophora* 135: 79, 80 – *graminea*, *Drechslera* 135: 79, 80 – *graminis*, *Erysiphe* 138: 67, 68 – *granatense*, *Penicillium* 138: 55 – *grancanariae*, *Penicillium* 138: 57 – *grangei*, *Lepiota* 139: 47 – *granulatum*, *Penicillium* 138: 51, 54, 56 – *granulosum*, *Cystoderma* 139: 47 – *graveolens*, *Gautieria* 138: 17 – *grevillei* var. *clintonianus*, *Suillus* 139: 57 – *grevilleicola*, *Penicillium* 138: 57 – *grisea*, *Russula* 139: 48 – *griseo-azureum*, *Penicillium* 138: 54 – *griseocana*, *Dendrothele* 140: 63 – *griseodiscus*, *Leucoagaricus* 137: 5, 7 – *marriagei*, *Leucoagaricus* 137: 7 – *griseofulvum*, *Penicillium* 138: 54, 56, 61 – *griseoililacina*, *Inocybe* 139: 48 – *griseolum*, *Penicillium* 138: 55, 59 – *griseopurpureum*, *Penicillium* 138: 56, 60 – *griseoroseum*, *Penicillium* 138: 53 – *griseum*, *Penicillium* 131: 33; 138: 56 – *grossula*, *Omphalina* 139: 43, 48 – *guanacastense*, *Penicillium* 138: 58 – *gummosa*, *Pholiota* 137: 64 – *guttulosum*, *Penicillium* 138: 59 – *Gyrodon* 140: 5 – *Gyroporus* 140: 5.

Haasiella 137: 70 – *haasii*, *Cortinarius* 137: 39, 40 – *haematopus*, *Mycena* 137: 18 – *hachijoensis*, *Talaromyces* 138: 63 – *halophilicum*, *Eurotium* 138: 70 – *halotolerans*, *Penicillium* 138: 55 – *Hamigera* 138: 41, 44, 49, 64 – *Haplographium* 138: 42 – *harmonense*, *Penicillium* 138: 61 – *hastifer*, *Inonotus* 137: 70 – *Hebeloma* 138: 37; 139: 47 – *hederae*, *Androsaceus* 135: 2 – *heiheensis*, *Talaromyces* 138: 63 – *helicum*, *Penicillium* 138: 51 – *helicus*, *Talaromyces* 138: 43, 44, 54, 63 – *helicus* var. *major*, *Talaromyces* 138: 44 – *hellebori-corsici*, *Marasmius* 135: 8 – *Helvella* 135: 57, 61, 62 – *helvetica*, *Cristinia* 139: 47 – *helvola*, *Clavulinopsis* 139: 44 – *Hemicarpenteles* 138: 45 – *Hemileccinum* 134: 1–3, 6, 21; 140: 16 – *hemisphaerica*, *Humaria* 139: 48 – *hemitrachum*, *Penicillium* 138: 59 – *hennebertii*, *Penicillium* 138: 58 – *herquei*, *Penicillium* 138: 52, 53, 57, 58 – *heteromorpha*, *Antrodia* 132: 33–35, 37, 38 – *heteromorphum*, *Penicillium* 138: 59 – *heteronemum*, *Sistotrema* 134: 12 – *hetheringstonii*, *Penicillium* 138: 60 – *himantioides*, *Serpula* 137: 65; 139: 48 – *hirayamae*, *Penicillium* 138: 58 – *hirayamae*, *Eupenicillium* 138: 52 – *hirsuta*, *Trametes* 134: 56 – *hirsutum*, *Penicillium* 138: 53, 61 – *hirsutum*, *Stereum* 139: 48, 49 – *hispalense*, *Penicillium* 138: 56 – *hispanicum*, *Penicillium* 138: 55, 58 – *hispidulum*, *Pluteus* 132: 8 – *hobsonii*, *Clitopilus* 139: 45 – *hoeksii*, *Penicillium* 138: 58 – *Hohenbuehelia* 140: 25 – *holci*, *Drechslera* 135: 79, 80 – *hollosii*, *Tulostoma* 137: 48 – *hongoi*, *Pluteus* 132: 6; 133: 8–18 – *hordei*, *Penicillium* 138: 56, 61 – *horizontalis*, *Deconica* 134: 31 – *Hortiboletus* 134: 6 – *howeianum*, *Hypoxylon* 133: 44; 139: 48 – *humuli*, *Penicillium* 138: 50, 53, 55 – *hungaricum*, *Geastrum* 131: 10, 22 – *hyalina*, *Antrodia* 132: 36–38 – *Hydnellum* 133: 19; 136: 38 – *Hygrocybe* 136: 2; 139: 10, 12 – *hygrometricus*, *Astraeus* 134: 7 – *hygrophilum*, *Hebeloma* 139: 44, 45 – *Hygrophorus* 139: 10 – *hymenocystis*, *Trechispora* 139: 49 – *Hymenoscyphus* 135: 85, 86 – *Hypholoma*

134: 27 – Hyphoradulum 137: 70 – hypnorum, Galerina 139: 48 – hypogaea, Roesleria 135: 85 – Hypoxylon 133: 44, 45 – hypoxylon, Xylaria 133: 44; 139: 46, 47, 49.

idahoense, Penicillium 138: 58 – ignarius, Phellinus 139: 44, 45, 48 – ichnusanus, Xerocomus 134: 10 – ilerdanum, Penicillium 138: 56 – imbricatus, Sarcodon 136: 41 – Imleria 134: 10 – Imperator 135: 12, 34 – implicatum, Penicillium 138: 50, 53, 55 – impolitum, Hemileccinum 134: 6; 135: 21, 23, 38; 140: 3, 10, 12, 20 (bar. foto) – impolitus, Xerocomus 134: 2 – improvisum, Penicillium 138: 58 – inamoenum, Tricholoma 136: 71 – incanum, Entoloma 138: 34, 37, 38, 40 – incoloratum, Penicillium 138: 58 – indica, Gangliostilbe 135: 83 – indicum, Penicillium 138: 54, 58 – indigoticum, Talaromyces 138: 62 – infectoria, Alternaria 135: 88, 89 – infirma, Antrodia 132: 35 – inflata, Hamigera 138: 64 – inflatum, Penicillium 138: 53, 55 – infra-aurantiacum, Penicillium 138: 57 – infrabuccalum, Penicillium 138: 60 – infraolivaceus, Talaromyces 138: 63 – infrapurpureum, Penicillium 138: 8 – ingelheimense, Merimbla 138: 64 – inghelheimense, Penicillium 138: 57 – inhalatus, Polyporus 131: 26 – inquilina, Deconica 134: 27–29 – inquilinus, Pluteus 132: 8 – inquinans, Bulgaria 134: 56 – insecticola, Hamigera 138: 64 – insidiosus, Pluteus 134: 73 – insipida, Hygrocybe 139: 45 – intermedius, Talaromyces 138: 44, 54, 62 – inusitatum, Eupenicillium 138: 52 – inusitatum, Penicillium 138: 59 – inversa, Lepista 139: 49 – involutus, Paxillus 139: 44, 47 – iocularis, Elaphocephala 137: 70 – ionicolor, Leucoagaricus 137: 7 – ionochlorus, Cortinarius 134: 1. str. obálky (bar. foto), 34–41, 37 (2× bar. foto) – ionochlorus var. leucophyllus, Cortinarius 134: 36, 38 – Irpicondon 133: 37 – irregulare, Heterobasidion 138: 31 – isabellinum, Botryobasidium 139: 47 – Isaria 138: 42 – isarii-forme, Penicillium 138: 54, 56, 58 – islandicum, Penicillium 138: 52, 54, 56 – islandicus, Talaromyces 138: 63 – italicum, Penicillium 138: 51, 54, 61 – italicum var. avellaneum, Penicillium 138: 56 – italicum var. italicum, Penicillium 138: 56.

jacksonii, Penicillium 138: 58 – jahnii, Pholiota 136: 70 – jameson-landense, Penicillium 138: 62 – janczewskii, Penicillium 138: 53, 62 – janthinellum, Penicillium 138: 50, 53, 55, 60 – japonicum, Penicillium 138: 56 – javanicum, Eupenicillium 138: 52 – javanicum, Penicillium 138: 50, 60 – jejuense, Penicillium 138: 57 – jensenii, Aspergillus 135: 93, 94 – jensenii, Penicillium 138: 50, 53, 55, 62 – jiangxiense, Penicillium 138: 58 – joeides, Sarcodon 136: 36–38 – joguetii, Cortinarius 134: 34, 39, 41 – johnkrugii, Penicillium 138: 58 – jugoslavicum, Penicillium 138: 58 – juncea, Macrotyphula 139: 47 – juncinum, Entoloma 139: 44 – Junghuhnia 138: 29, 30 – juniperi, Xenochalara 135: 100, 101 – junonius, Gymnopilus 139: 44 – junquilleus, Boletus 139: 56 – juranus, Cortinarius 137: 40.

kabucinum, Penicillium 138: 56 – kalalochensis, Resinomycena 134: 51 – kalchbrenneri, Pseudoomphalina 139: 43, 48 – kananaskense, Penicillium 138: 58 – kapuscinskii, Penicillium 138: 50, 55 – karstenii, Dacryobolus 137: 61, 62, 68 – katangense, Eupenicillium 138: 52 – katangense, Penicillium 138: 59 – kazachstanicum, Penicillium 138: 55 – kendrickii, Talaromyces 138: 62 – kewense, Penicillium 138: 61 – klamaense, Penicillium 138: 58 – kluzakii, Caloboletus 135: 34; 140: 11 – kmetii, Antrodia 132: 33, 35, 38, 39 – kojigenum, Penicillium 138: 56, 62 – kongii, Penicillium 138: 62 – korosum, Penicillium 138: 56 – kotlabae, Geastrum 131: 20 – kotlabae, Junghuhnia 137: 70 – kotlabae, Tulostoma 137: 70 – krawtzevii, Inonotus 138: 30 – Kriegsteinera 137: 70 – kurssanovii, Penicillium 138: 55, 59 – kuzyana, Antrodia 138: 30 – kuzyana, Trametes 138: 30.

laberiae, Cortinarius 137: 34–42, 36 2× bar. foto), 37 (2× bar. foto); 138: 20 – laccata, Laccaria 139: 44, 46, 48 – lacunosa, Helvella 135: 61 – lacustris, Galerina 134: 43; 139: 49 – laeticolor, Steccherinum 140: 52, 53 – laetissimus, Leratiomyces 134: 26 – laetus, Gliophorus 139: 10 – laeve, Crucibulum 139: 48 – laeve, Penicillium 138: 59 – laevigatus, Phellinus 134: 44 – laevis, Trichospora 139: 44 – laevis, Galerina 137: 28, 30 – lagena, Penicillium 138: 59 – lanatus, Xerocomus 134: 4 – langdonii, Geosmithia 138: 64 – lanosococeruleum, Penicillium 138: 51, 61 – lanoso-griseum, Penicillium 138: 51 – lanoso-viride, Penicillium 138: 51 – lanosum, Penicillium 138: 51, 56, 62 – lanuginosa, Inocybe 139: 47, 48 – lapidosum, Eupenicillium 138: 52 – lapidosum, Penicillium 138: 50, 59 – largentii var. citrina, Ramaria 137: 46 – largentii, Ramaria 132: 17; 137: 46 – Laricifomes 138: 29 – laricis, Coniophora 137: 87 – lasiosphaeria, Krieglsteinera 137: 70 – lassenii, Eupenicillium 138: 52 – lassenii, Penicillium 138: 59 – latemarginatus, Oxyporus 131: 26–31 (28 – bar. foto) – Laurilia 137: 70 – lavendulum, Penicillium 138: 51 – lavendula, Geosmithia 138: 42, 44, 64 – lavendulum, Penicillium 138: 56 – Leccinum 134: 1, 2, 6 – legaliae, Rubroboletus 135: 28, 35, 35; 139: 54, 55; 140: 1, 2, 10, 11, 15 (bar. foto), 17, 24 – legaliae, Scutellinia 131: 45 – leguei, Xerocomus 134: 4 – lemhiiflumine, Penicillium 138: 58 – lenticrescens, Penicillium 138: 62 – Lentoramarina 134: 64 – leoninus, Pluteus 132: 5, 9 – leporis, Aspergillus 138: 70 – leptoccephala, Mycena 139: 45, 48 – Leptonia 138: 37 – Leratiomyces 134: 27 – leucaena, Antrodia 132: 35, 38, 39 – Leucoagaricus 137: 1, 4 – leucoborealis, Pluteus 133: 16 – leucobryophila, Lindtneria 139: 33, 64 – leucogala, Mycena 139: 48 – Leucogyrophana 137: 70 – leucomelaena, Helvella 135: 61; 137: 23 – leucothites, Leucoagaricus 137: 1 – levitum, Eupenicillium 138: 52 – levitum, Penicillium 138: 50, 60 – leycettanum, Penicillium 138: 44 – leycettanum, Paecilomyces 138: 44 – leycettanus, Talaromyces 138: 44 – liani, Talaromyces 138: 62 – ligatus, Hygrophorus 137: 22 – lignicola, Buchwaldoboletus 136: 61, 62, 73, 74 – lignorum, Penicillium 138: 54, 56 – lichenoides, Hypocreopsis 136: 54, 84; 139: 42, 46 – lilacinoechinulatum, Penicillium 138: 55, 58 – lilacinovelatus, Cortinarius 137: 39 – lilacinum, Penicillium 138: 43, 50, 53 – lilacinus, Lactarius 132: 17 – lilacinus, Paecilomyces 138: 55 – lilacinus, Pluteus 133: 15 – limosum, Penicillium 138: 60 – limosus, Marasmius 139: 44, 47 – limulatus, Flammulaster 140: 32–36, 34 (bar. foto) – limulatus var. intermedius, Flammulaster 140: 32, 33 – limulatus var. lituus, Flammulaster 140: 32, 33 – limulatus var. nova-silvensis, Flammulaster 140: 33 – lindbladii, Cinereomyces 139: 44 – Lindtneria 139: 26, 31, 33 (bar. foto), 35 – lineolatum, Penicillium 138: 60 – lipidocystis, Pluteus 133: 8 – lipsiense, Ganoderma 137: 66 – litschaueri, Steccherinum 140: 53 – lividum, Penicillium 138: 50, 53, 55, 58 – lividus, Gyrodon 140: 7 – loliensis, Talaromyces 138: 63 – lolii, Pyrenophora 135: 79, 80 – longicatenum, Penicillium 138: 57 – longisporum, Penicillium 8: 58 – Lophodermium 135: 78 – lowei, Lindtneria 139: 32 – loyo, Boletus 135: 14, 15 – lubrica, Galerina 137: 30 – lubrica, Leotia 139: 47, 48 – luctuosus, Pluteus 132: 6, 7 – ludwigii, Eupenicillium 138: 52 – ludwigii, Penicillium 138: 60 – luhmannii, Cortinarius 137: 40 – lundellii, Sarcodon 133: 24, 26; 136: 41–48, 4. str obálky. (bar. foto) – luridiformis, Boletus 139: 56 – luridiformis, Neoboletus 139: 56; 140: 10–12 – luridus, Suillellus 135: 18, 39, 54; 140: 10 – lustrabilis, Cortinarius 139: 47 – luteo-aurantium, Penicillium 138: 54 – luteocupreus, Imperator 140: 4 – luteoloperma, Galerina 137: 30 – luteolus, Crepidotus 139: 44 – luteonitens, Stropharia 134: 26 –

Luteoporia 138: 29 – lutescens, Cantharellus 137: 62 – lutescens, Craterellus 137: 62 – luteum, Penicillium 138: 3, 51 – luteus, Talaromyces 138: 43, 44, 54 – Lyomyces 139: 44.

maclennaniae, Penicillium 138: 59 – macra, Antrodia 132: 34, 37 – macrocarpum, Hypoxylon 133: 45, 46; 137: 70 – macrosclerotium, Penicillium 138: 60 – macrospora, Antrodia 132: 35 – macrospora, Dendrothele 132: 23 – macrospora, Fischerula 138: 5 – macrospora, Vuilleminia 132: 22–24 – macrosporum, Tuber 138: 13, 4. str. obálky (bar. foto) – macrosporus, Aleurodiscus 132: 23 – macrosporus, Talaromyces 138: 62 – macrostoma var. incolorata, Phoma 135: 73, 74 – madritii, Penicillium 138: 53, 61 – magica, Deconica 134: 30 – magica, Psilocybe 134: 27, 28 – magnielliptisporum, Penicillium 138: 62 – magnivolvata, Amanita 133: 51, 52, 56; 136: 12, 18, 19 – mairei, Russula 139: 46 – major, Pluteus 133: 11, 15, 16 – majoranae, Cortinarius 136: 8 – malacaense, Penicillium 138: 55, 58 – malaco-phaerulum, Penicillium 138: 60 – malachiteum, Penicillium 138: 44, 58 – mali, Penicillium 138: 56 – malicola, Antrodia 130:30, 132: 37, 39 – mallochi, Penicillium 138: 58 – malmesburiense, Penicillium 138: 57 – malodoratum, Penicillium 138: 62 – malodoratus, Aspergillus 138: 45 (jako mallodoratus) – mammata, Entoleuca 139: 47 – manginii, Penicillium 138: 60 – mangshanicus, Talaromyces 138: 62 – mappa, Antrodia 132: 34, 38, 39 – marginata, Galerina 136: 26; 139: 44, 45, 47, 48 – marginatum, Hypholoma 139: 44 (jako marginata) – mariae-crucis, Penicillium 138: 60 – marinum, Penicillium 138: 61 – marneffei, Penicillium 138: 54, 56 – marneffei, Talaromyces 138: 62 – martensii, Penicillium 138: 51 – martha-christenseniae, Penicillium 138: 59 – martioflavus, Sarcodon 136: 1. str. obálky (bar. foto), 33–40 (34 bar. foto), 88; 138: 20 – martiorum, Lepista 139: 42, 47 – matritii, Penicillium 138: 56 – maximae, Penicillium 138: 58 – mayidus, Pithomyces 135: 83, 84 – mediterranea, Biscogniauxia 132: 26 – Megacollybia 137: 70 – megalospora, Vuilleminia 132: 22–24 – megaspora, Merimbla 138: 64 – megasporum, Penicillium 138: 53, 55 – meinhardii, Cortinarius 132: 17 – melaforme, Eupenicillium 138: 52 – melaforme, Penicillium 138: 60 – melaleucus, Phellodon 133: 24 – melaneus, Boletus 139: 57 – melanocephala, Puccinia 138: 68 – melanoconidium, Penicillium 138: 61 – melanocyclum, Tulostoma 137: 49 – Melanoleuca 131: 34, 40; 139: 22, 44, 46 – Melanoporia 132: 33, 35 – melanosporum, Tuber 138: 12 – melanostipe, Penicillium 138: 58 – Melanotus 134: 27 – melanoxanthus, Pachyphloeus 138: 9, 10 – melanoxeros, Cantharellus 132: 17 – meleagrinum, Penicillium 138: 51 – meleagris, Leucoagaricus 137: 1 – melinii, Penicillium 138: 50, 53, 55, 59 – mellea, Rickenella 139: 42, 47 – mellita, Antrodia 132: 35, 36, 38 – mendax, Suillellus 140: 11 – menieri, Leucoagaricus 137: 4 – menieri, Gloiocephala 133: 1–7, 2 (bar. foto), 3 (bar. foto), 4 (bar. foto, 45 – menieri, Marasmius 133: 2 – menonorum, Penicillium 138: 59 – mentagrophytes, Trichophyton 135: 103, 104 – merdaria, Deconica 134: 26, 31 – merdaria, Psilocybe 134: 27, 28 – merdaria, Stropharia 134: 22, 25, 26, 31, 33 – merdicola, Deconica 134: 26, 31 – meridianum, Eupenicillium 138: 52 – meridianum, Penicillium 138: 59 – Merimbla 138: 45, 64 – mesenterica, Bondarzewia 6: 61, 62, 76 – mesenterica, Tremella 139: 49 – mesophaeum, Hebeloma 139: 44, 45, 47 – metachroa, Clitocybe 139: 47, 48 – metata, Mycena 139: 48 – Metuloidea 138: 29 – mexicanum, Penicillium 138: 62 – micaceus, Coprinellus 139: 45 – microcorthyli, Geosmithia 138: 64 – microchona, Infundichalara 135: 83, 84 – micropora, Deconica 134: 28 – miczynskii, Penicillium 138: 50, 53, 55, 60 – miedzirzecensis, Platyglea 139: 36 – michaelis, Hydnotrya 136: 65–67, 74; 138:

7 – mimosinus, Talaromyces 138: 44, 54, 63 – miniata, Hygrocybe 139: 47 – minima, Galerina 137: 30 – minima, Omphalia 134: 47 – minimum, Geastrum 131: 22 – minioluteum, Penicillium 138: 54 – minioluteus, Talaromyces 138: 63 – minus, Cyclaneusma 135: 77, 78 – minuta, Antrodia 132: 37, 39 – minutissima, Dendrothele 140: 60, 63 – minutissima, Flagelloscypha 139: 47 – minutum, Entoloma 134: 43 – mirabile, Hydnellum 136: 46 – mirabile, Penicillium 138: 54, 55 – modestum, Pseudolagarobasidium 137: 57 – moelleri, Deconica 134: 22, 23, 24 (bar. foto), 25 (bar. foto), 26, 28, 31, 33, 4. str. ob. (bar. foto) – moelleri, Psilocybe 134: 26, 27, 31 – moldavicum, Penicillium 138: 56 – molestum, Pseudolagarobasidium 137: 58 – molle, Eupenicillium 138: 52 – molle, Lycoperdon 139: 48 – mollis, Crepidotus 139: 47 – mollusca, Leucoglyphana 136: 26; 139: 46, 48 – momoi, Penicillium 138: 59 – Monilia 138: 68 – mononematosum, Penicillium 138: 61 – monostipa, Neoclaviceps 135: 98, 99 – monostipum, Aciculosporium 135: 98, 99 – monsgalena, Penicillium 138: 58 – monsserrati-dens, Penicillium 138: 58 – montana, Deconica 134: 27, 28; 139: 47 – montana var. montana, Deconica 134: 28–30 – montana, Psilocybe 134: 27 – montanense, Penicillium 138: 53, 55, 57 – montanus, Agaricus 134: 27 – montanus, Laetiporus 137: 87 – montanus, Leptosporomyces 140: 38 – moravecii, Tulostoma 137: 70 – moravicus, Aureoboletus 140: 1, 3, 9 (bar. foto), 11, 16, 24 – moravicus, Xerocomus 134: 2, 10 – morbida, Geosmithia 138: 64 – Mortierella 135: 91, 92 – movilensis, Aspergillus 135: 93, 94 – mucor, Mycena 140: 44, 45 (bar. foto) – mucosus, Cortinarius 139: 45, 49 – mucronella, Hygrocybe 139: 45 – mukhinii, Steccherinum 140: 53, 54 – multicolor, Penicillium 138: 50, 55, 58 – multifida, Pterula 136: 70, 71 – murashkinskyi, Metuloidea 138: 28 – murashkinskyi, Steccherinum 138: 29 – murcianum, Penicillium 138: 55 – muricatus, Elaphomyces 138: 3 – muricatus, Flammulaster 134: 70, 79, 80; 136: 24 – muroii, Talaromyces 138: 62 – muscaria, Amanita 139: 44, 45 – mussivus, Cortinarius 136: 8 – myceliosa, Ramaria 134: 67 – Mycena 134: 51 – myosura, Baecospora 139: 48 – Myxacium 134: 38.

nalgiovense, Penicillium 138: 61 – nalgiovense, Penicillium 138: 50, 55 (jako nalgiovens-sis) – namyslowskii, Penicillium 138: 44, 51, 56, 59 – nanceiensis, Cortinarius 136: 8, 9 – nanus, Pluteus 134: 73 – nebularis, Clitocybe 139: 45 – nemecii, Sparassis 136: 62 – Neoboletus 134: 15; 135: 12, 34; 139: 54 – Neoclaviceps 135: 98, 99 – neocrassum, Penicillium 138: 62 – neoechinulatum, Penicillium 138: 61 – neofusisporus, Talaromyces 138: 62 – neomiczynskii, Penicillium 138: 60 – neorugulosus, Talaromyces 138: 63 – nepalense, Penicillium 138: 59 – nephriticum, Hysterangium 138: 15 – nidulans, Phyllotopsis 133: 51, 53, 56 – nielsii, Vuilleminia 132: 23, 24 – niemelaei, Antella 136: 55 – niemelaei, Antrodiella 133: 31–36, 32 (bar. foto); 136: 54–56; 137: 61, 62, 68; 138: 30 – niger, Phellodon 133: 24 – nigra, Plicaria 131: 2 – nigricans, Penicillium 138: 50, 55 – nigricans, Phellinus 137: 87 – nigricans, Russula 139: 48 – nigrolimitatus, Phellinus 133: 53 – nigrolimitatus, Phellopilus 133: 51, 53, 56 – nitidum, Entoloma 139: 49 – Niveoporofomes 138: 29 – niveum, Cyclaneusma 135: 77, 78 – nobilis, Russula 139: 48 – nodorum, Septoria 138: 68 – nodositatum, Penicillium 138: 58 – nodulum, Penicillium 138: 58, 61 – notatum, Penicillium 138: 51 – nothofagi, Penicillium 138: 60 – nothopellitus, Pluteus 133: 9, 11, 15 – novae-caledoniae, Penicillium 138: 55 – novae-caledoniae var. album, Penicillium 138: 55 – novae-zeelandiae, Penicillium 138: 52, 53, 57, 62 – nucicola, Penicillium 138: 62 – nuda, Lepista 139: 48 – nympharum, Leucoagaricus 137: 1.

obducens, *Oxyporus* 131: 26–31 (28 – bar. foto) – *obliquus*, *Inonotus* 137: 87 – *Obolarina* 137: 70 – *obscura*, *Geosmithia* 138: 64 – *ocotl*, *Sagenomella* 138: 64 – *odoratum*, *Penicillium* 138: 54, 58 – *odoratus*, *Cortinarius* 134: 39 – *odorifer*, *Cortinarius* 132: 13–15, 16 (bar. foto), 17 (bar. foto), 18–21, 4. str. obálky (bar. foto); 136: 1, 5 – *odorifer* var. *luteolus*, *Cortinarius* 132: 18 – *officinalis*, *Laricifomes* 138: 26 – *ohiensis*, *Talaromyces* 138: 44, 54 – *ochotense*, *Penicillium* 138: 60 – *ochracea*, *Phaeoclavulina* 134: 64 – *ochracea*, *Ramaria* 134: 64–69, 65 (bar. foto), 66 (bar. foto) – *ochraceoflavum*, *Stereum* 137: 65 – *ochraceum*, *Lachnocladium* 134: 64 (jako *ochracea*) – *ochraceum*, *Penicillium* 138: 51 – *ochraceum*, *Steccherinum* 136: 58; 139: 45; 140: 48, 49, 52, 53, 54 – *ochrochloron*, *Penicillium* 138: 50, 53, 55, 60 – *ochroleuca*, *Jaapia* 140: 35 – *ochroleuca*, *Russula* 139: 45, 46, 48, 49 – *ochrosalmoneum*, *Eupenicillium* 138: 52 – *ochrosalmoneum*, *Penicillium* 138: 58 – *Oidium* 138: 42 – *oligandrum*, *Pythium* 139: 61–64 – *Oligoporus* 132: 34 – *oligospora*, *Arthrotrichum* 135: 94, 95 – *olivaceoalbus* var. *candidus*, *Hygrophorus* 137: 22 – *olivaceus*, *Boletus* 140: 11 – *olivicolor*, *Penicillium* 138: 54 – *olivieri*, *Chlorophyllum* 139: 45, 48 – *olivino-viride*, *Penicillium* 138: 51 – *olsonii*, *Penicillium* 138: 52, 54, 57, 62 – *omnicola*, *Geosmithia* 138: 64 – *onobense*, *Penicillium* 138: 56, 60 – *Orbilium* 139: 39 – *oregonense*, *Penicillium* 138: 59 – *oreophilum*, *Steccherinum* 139: 47; 140: 52 – *orichalceus*, *Cortinarius* 132: 14, 18 – *ornatissimus*, *Marasmiellus* 134: 47 – *ornatum*, *Eupenicillium* 138: 52 – *ornatum*, *Penicillium* 138: 58 – *orthospora*, *Flagelloscypha* 134: 43 – *ortum*, *Penicillium* 138: 60 – *osmophilum*, *Eupenicillium* 138: 52 – *osmophilum*, *Penicillium* 138: 61 – *ostoyae*, *Armillaria* 136: 26; 139: 45, 47, 49 – *ostreatus*, *Pleurotus* 132: 41–49; 135: 94, 95 – *otthii*, *Gautieria* 138: 17 – *oumae-annae*, *Talaromyces* 138: 62 – *ovatum*, *Penicillium* 138: 59 – *ovetense*, *Penicillium* 138: 55 – *ovinus*, *Albatrellus* 138: 20–22; 139: 49 – *ovisporus*, *Dacryomyces* 139: 36–41 – *oxalicum*, *Penicillium* 138: 51, 53, 56, 60 – *oyensis*, *Vuilleminia* 132: 24.

Paeecilomyces 138: 42, 43 – *pagulum*, *Penicillium* 138: 59 – *pachyodon*, *Hydnum* 134: 60 – *pachyodon*, *Sarcodontia* 134: 60 – *pachyodon*, *Spongipellis* 134: 55–58, 59 (bar. foto), 60 (bar. foto), 61 (bar. foto), 62 (bar. foto), 63, 82 (bar. foto) – *pachyodon*, *Trametes* 134: 60 – *Pachyphloeus* 138: 11 – *pachypus*, *Boletus* 140: 11 – *pachyvolvata*, *Amanita* 133: 52; 136: 12, 13, 14 (2× bar. foto), 15–22 – *pachyvolvata*, *Amanitopsis* 136: 13 – *paleaceus*, *Irpex* 133: 39 – *palitans*, *Penicillium* 138: 51, 56, 61 – *pallescens*, *Antrodiella* 138: 31 – *pallescens*, *Pluteus* 134: 70, 72 (bar. foto), 73, 79, 80 – *pallida*, *Geosmithia* 138: 44, 64 – *pallida*, *Hamigera* 138: 64 – *pallida*, *Hygrophoropsis* 139: 46 – *pallidum*, *Penicillium* 138: 42, 43, 51, 56 – *palmae*, *Talaromyces* 138: 63 – *palmatus*, *Rhodotus* 140: 35 – *palmense*, *Penicillium* 138: 55 (jako *palmensis*), 57 – *paludosa*, *Russula* 139: 46 – *panamensis*, *Talaromyces* 138: 62 – *panasenkoi*, *Talaromyces* 138: 44, 54 – *pancosmium*, *Penicillium* 138: 60 – *paneum*, *Penicillium* 138: 61 – *panissanguineum*, *Penicillium* 138: 60 – *pannocinctus*, *Gloeoporus* 136: 49 – *panphyliensis*, *Lindtneria* 139: 33, 34 – *panuoides*, *Tapinella* 139: 49 – *papillata*, *Dendrothele* 140: 57–65, 58 (bar. foto) – *paradoxum*, *Penicillium* 138: 62 – *paradoxus*, *Aspergillus* 138: 45 – *paradoxus*, *Carpenteles* 138: 45 – *para-herquei*, *Penicillium* 138: 57, 60 – *parasitica*, *Antrodiella* 138: 31 – *parasiticus*, *Paleoclaviceps* 135: 98, 99 – *parasiticus*, *Pseudoboletus* 134: 7; 140: 12 – *parasiticus*, *Xerocomus* 134: 2; 139: 47 – *paravellanea*, *Hamigera* 138: 64 – *parviverrucosum*, *Penicillium* 138: 59 – *parvisporum*, *Xenasma* 137: 71 – *parvulum*, *Penicillium*

138: 58 – parvum, Eupenicillium 138: 52 – parvum, Penicillium 138: 50, 59 – paspali, Claviceps 135: 98, 99 – pasqualense, Penicillium 138: 60 – patens, Penicillium 138: 60 – patricius, Pluteus 133: 8 – paucisporus, Talaromyces 138: 62 – paxilli, Penicillium 138: 51, 53, 56, 60 – peckii, Boletus 135: 14 – peckii, Butyriboletus 135: 15 – peckii, Hydnellum 132: 17; 133: 24 – pedemontanum, Penicillium 138: 55 – pedernalense, Penicillium 138: 58 – pelletieri, Phylloporus 134: 7; 139: 57, 140: 12 – pelletieri, Xerocomus 134: 2 – pellicularis, Lindtneria 139: 31 – pellitus, Pluteus 132: 5; 133: 8, 16 – penarøjense, Penicillium 138: 60 – pendulus, Irpicodon 133: 37–77, 41 (bar. foto) – penetrans, Gymnopilus 139: 45 – Penicillium 135: 104; 138: 41–64, 70; 139: 71 – percome, Phlegmacium 136: 1 – percomis, Cortinarius 132: 17; 136: 1–11, 2 (2× bar. foto), 3 (2× bar. foto), 4 (bar. foto), 6 (bar. foto) – perforans, Gymnopus 139: 45, 46 perlatum, Lycoperdon 139: 44, 48 – peronatus, Gymnopus 137: 63 – perplexa, Hygrocybe 139: 6, 10 – perplexus, Gliophorus 139: 10 – perplexus, Hygrophorus 139: 10 – persicolor, Hygrophorus 136: 68 – persicinum, Penicillium 138: 61 – persicinus, Laetiporus 138: 31 – persicolor, Xerocomus 134: 6 – persolidus, Butyriboletus 135: 14 – petasatus, Pluteus 132: 6; 133: 8, 16 – petiginosa, Inocybe 139: 48 – Peziza 131: 1, 7 – Phaeoclavulina 134: 64 – phalaridis, Aciculosporium 135: 98, 99 – phalaridis, Cepsiclava 135: 98, 99 – Phellodon 133: 19 – phialosporum, Penicillium 138: 57 – philippinense, Penicillium 138: 59 – phillipsii, Crepidotus 134: 28 – phillipsii, Deconica 134: 28, 31 – phillipsii, Melanotus 134: 28 – Phlebia 138: 29 – phlebophorus, Pluteus 132: 6, 7 (bar. foto); 134: 73 – phlebospora, Peziza 131: 7 – Phlegmacium 132: 14, 18, 21; 134: 34, 38; 136: 1, 11 63; 137: 34 – phlei, Drechslera 135: 79, 80 – phoeniceum, Penicillium 138: 50, 55, 58 – phyllogena, Deconica 134: 28, 30 – Phylloporus 134: 1, 3, 7, 10, 21 – piceae, Ceratocystis 131: 34 – piceae, Coniophora 137: 87 – piceae, Cortinarius 137: 39 – piceae, Cucurbitaria 135: 67 – piceae, Gemmamyces 135: 65–67 – piceae, Hygrophorus 137: 22 – piceae, Lophodermium 139: 48 – piceata, Antrodia 132: 33, 36, 38, 39; 138: 30 – piceum, Penicillium 138: 52, 54, 56 – piceus, Talaromyces 138: 63 – picinus, Lactarius 139: 46, 49 – Picipes 138: 29 – pilatiana, Peniophora 137: 70, 71 – pilatii, Phellinus 137: 87 – Pilatoporus 132: 37; 137: 69 – piltunense, Penicillium 138: 60 – piluliformis, Psathyrella 139: 48 – pimateouiense, Penicillium 138: 59 – pinastri, Lophodermium 139: 48 – pinetorum, Eupenicillium 138: 52 – pini, Camarosporium 135: 77, 78 – pini, Dothiostroma 135: 96, 97 – pini, Phellinus 137: 86; 139: 48, 49 – pinicola, Fomitopsis 132: 38; 133: 52; 139: 44; 140: 50, 51 – pini-cubensis, Antrodia 137: 70 – pinophilum, Penicillium 138: 54 – pinophilus, Boletus 132: 50; 136: 70 – pinophilus, Talaromyces 138: 62 – piperatus, Chalcioporus 139: 44, 48 – piperina, Hamigera 138: 64 – piperina, Rasamsonia 138: 64 – Piptoporellus 138: 29 – Piptoporus 132: 22 – piscarium, Penicillium 138: 50, 55, 60 – pithyophila, Sclerophoma 135: 77, 78 – pittii, Talaromyces 138: 63 – placenta, Rhodonia 132: 33 – plachyphyllus, Baeomyces 136: 84 – plana, Camarops 137: 70 – Platygloea 139: 36 – plautus, Pluteus 132: 10 – pleuricola, Trichoderma 132: 32: 41 – pleuroti, Trichoderma 132: 41, 49 – Pleurotus 138: 68 – plicata, Antrodia 132: 36 – Plicaturopsis 133: 37 – Pluteus 132: 5, 6, 11, 12; 133: 8, 9, 15–18; 136: 24 – poae, Drechslera 135: 79, 80 – Podofomes 137: 69 – poliocnemis, Pluteus 134: 73 – polonicum, Penicillium 138: 61 – polygramma, Mycena 139: 48 – polymorpha, Xylaria 133: 44 – pompholyx, Hysterangium 138: 16 – Porphyrellus 134: 2 – porphyreum, Penicillium 138: 59 – porphyrophaeum, Entoloma 139: 42, 44 – porphyropus,

Cortinarius 136: 63, 64 – porphyrosporus, Porphyrellus 139: 49 – Porpomyces 138: 25 – portentosum, Tricholoma 139: 46 – pouzarianus var. albus, Pluteus 132: 6 – pouzarianus, Pluteus 133: 8, 14, 16; 139: 49 – pouzarii, Geastrum 131: 10–25 (12, 15, 17: – bar. foto), 4. str. obálky (bar. foto) – pouzarii, Phellinus 137: 70 – pratenis, Deconica 134: 29 – primaeva, Antrodia 132: 35 – primiregius, Butyriboletus 135: 14 – primulinum, Penicillium 138: 54 – primulinus, Talaromyces 138: 62 – primus, Pluteus 133: 8, 16 – proliferans, Geosmithia 138: 64 – pronom, Pseudolagarobasidium 137: 57, 58 – proteolyticus, Talaromyces 138: 63 – protuberus, Aspergillus 135: 93, 94 – proxima, Laccaria 139: 44, 45, 47 – pruinatus, Xerocomellus 134: 78 – pruinosa, Polydesmia 139: 48 – prunastri, Evernia 131: 33 – prunulus, Clitopilus 139: 44 – pseudoalbum, Tricholoma 139: 44, 45 – Pseudoboletus 134: 1, 3, 7, 21 – pseudocystidiata, Vuilleminia 132: 23–25 – Pseudogymnoascus 135: 82, 83 – Pseudolagarobasidium 137: 57, 58, 60 – pseudoregius, Boletus 135: 14, 26–30 – pseudoregius, Butyriboletus 139: 53 – pseudoberbertii, Pluteus 133: 8 – pseudoscabrum, Leccinellum 140: 10 – pseudospeciosus, Boletus 135: 15 – pseudostriatum, Geastrum 131: 20 – pseudostromaticum, Penicillium 138: 54, 56 – pseudostromaticus, Talaromyces 138: 63 – pseudotsugae, Aphanobasidium 139: 48, 140: 41 – pseudotsugae, Rhabdocline 137: 87 – Psilocybe 134: 22, 26, 27, 33 – psittacina var. perplexa, Hygrocybe 139: 10 – psittacinum, Penicillium 138: 51 – psittacinus, Gliophorus 139: 10 – psychrosexualis, Penicillium 138: 61 – pterigena, Mycena 139: 48, 49 – pterospora, Lindtneria 139: 25–35, 28 (2× bar. foto), 29 (4× bar. foto), 32 (2× bar. foto) – ptychoconidium, Talaromyces 138: 63 – ptychogaster, Postia 139: 48 – puberula, Trichocybe 134: 70, 73, 74 (bar. foto), 79, 80 – puberulum, Penicillium 138: 51, 54 – pubescens, Lactarius 139: 45 – Puccinia 138: 68 – pudorinus, Hygrophorus 136: 68 – puellaris, Macrolepiota 137: 1 – pulchellum, Tulostoma 131: 22; 132: 1–3; 4. str. obálky (bar. foto); 137: 49 – pulcherrimum, Hydnum 136: 49 – pulcherrimus, Climacodon 136: 49–53 – pulchriceps, Boletus 135: 14 – Pulchroboletus 134: 10 – pullum, Penicillium 138: 60 – pulvericola, Rasamsonia 138: 64 – pulverulenta, Antrodia 132: 36, 38, 40 – pulverulentus, Cyanoboletus 139: 58 – pulverulentus, Xerocomus 134: 10 – pulvillorum, Penicillium 138: 50, 55, 60 – pulvinascens, Antrodia 132: 36–38 – pulvis, Penicillium 138: 57 – pumila, Galerina 136: 68, 69; 137: 26; 139: 45, 47 – punctatus, Phellinus 133: 33; 139: 45 – pura, Mycena 139: 48 – purgamentorum, Talaromyces 138: 62 – purpurascens, Penicillium 138: 53, 54, 57 – purpurea, Claviceps 135: 98, 99 – purpureoilacinus, Leucoagaricus 137: 7 – purpureus, Talaromyces 138: 44, 54, 63 – purpurogenum var. rubrisclerotiorum, Penicillium 138: 52 – purpurogenum, Penicillium 138: 52, 54, 57 – purpurogenus, Talaromyces 138: 63 – purpurescens, Penicillium 138: 50 – pusilla, Claviceps 135: 98, 99 – pusillum, Penicillium 138: 50, 54 – pusillum, Pseudolagarobasidium 137: 57, 58 – pusilla, Heyderia 139: 47 – pustulatus, Hygrophorus 139: 48 – puteana, Coniophora 131: 29 – putterillii, Penicillium 138: 51, 56 – putterillii, Geosmithia 138: 43, 44, 64 – pyrenaica, Resinomycena 134: 51 – Pyrenophora 135: 79, 80.

qii, Talaromyces 138: 63 – quebecense, Penicillium 138: 60 – queletii, Boletus 131: 44 – queletii, Russula 139: 47, 48 – queletii, Suillellus 140: 1, 3, 10, 11, 15 (bar. foto), 24 – quercetorum, Penicillium 138: 53, 58 – quercina, Daedalea 134: 56 – quercina, Peniophora 139: 48 – quercinum, Colpoma 139: 48 – quercinum, Leccinum 140: 11 – quercinus, Piptoporus 131: 44 – quercinus, Xylodon 139: 45 – querciregius, Butyriboletus 135: 14 – quercophilus,

Gymnopus 139: 48 – querna, Biscogniauxia 133: 39; 137: 70 – quieticolor, Lactarius 137: 63; 139: 46 – quietus, Lactarius 139: 48 – quisquiliaris, Delicatula 134: 47.

raciborski, Penicillium 138: 50, 55, 59 – rademirici, Talaromyces 138: 63 – radiata, Phlebia 139: 47 – radiatus, Inonotus 139: 44, 48, 49 – radicans, Caloboletus 135: 38, 54, 55; 140: 10, 11, 17, 19 – radicolata, Penicillium 138: 61 – radicus, Talaromyces 138: 63 – radula, Schizopora 139: 48 – radulatum, Penicillium 138: 55 – Radulomyces 140: 41 – raistrickii, Penicillium 138: 50, 53, 55, 62 – Ramaria 134: 64; 136: 46; 137: 43; 139: 48 – rameale, Stereum 17: 65 – ramealis, Marasmiellus 139: 48 – ramentacea, Antrodia 132: 37, 38; 139: 48 – ramulosum, Talaromyces 138: 63 – ramusculum, Penicillium 138: 55, 58 – rancida, Tephrocybe 139: 49 – rangifer, Pluteus 133: 16 – ranomafanaense, Penicillium 138: 57 – raoultii, Russula 134: 77 – raperi, Penicillium 138: 55, 60 – raphiae, Penicillium 138: 60 – Rasamsonia 138: 41, 44, 45, 49, 63 – recisa, Exidia 139: 44 – reginae, Gliophorus 139: 10 – regis-romae, Cortinarius 132: 18 – regius, Boletus 132: 4; 135: 13, 15, 26, 28, 30, 35 – regius var. peltereai, Boletus 135: 35 – regius, Butyriboletus 135: 11, 16, 18, 27, 30, 34, 51; 140: 10, 12 – regius f. aureus, Butyriboletus 135: 34 – regius f. citrinus, Butyriboletus 135: 34 – regius f. melinus, Butyriboletus 135: 34 – rene-hentic, Cartilosoma 132: 37, 39, 40 – repanda, Biscogniauxia 139: 48 – repensicola, Penicillium 138: 59 – resedanum, Penicillium 138: 53, 55 – resinaceum, Ganoderma 133: 59; 138: 31 – resinaceus, Phellinus 137: 70 – resinascens, Ceriporiopsis 139: 44 – Resinomyces 134: 51 – resticulosum, Penicillium 138: 51, 54 – restingae, Penicillium 138: 58 – restrictum, Penicillium 138: 50, 53, 55, 59 – Resupinatus 140: 25 – reticulatus, Boletus 132: 4; 135: 39; 140: 10 – reticulispodium, Eupenicillium 138: 52 – reticulispodium, Penicillium 138: 60 – retiruga, Arrhenia 136: 84 – reverso-olivaceus, Talaromyces 138: 63 – rhabdoidospora, Deconica 134: 30 – rhenana, Mycena 140: 44 – Rheubarbariobolus 134: 6 – Rhodocybe 139: 48 – Rhodofomes 138: 29 – Rhodofomitopsis 138: 29 – rhodopurpureus, Imperator 140: 1, 2, 8 (bar. foto), 10, 12, 16, 24 – rhodopurpureus f. xanthopurpureus, Imperator 140: 11, 4. str. obálky (bar. foto) – rhodoxanthus, Boletus 132: 4 – rhodoxanthus, Phylloporus 139: 57 – rhodoxanthus, Rubroboletus 140: 3, 10, 12 – rhombispora, Psilocybe 134: 28 – ribium, Penicillium 138: 62 – rickeniana, Conocybe 139: 48 – Rickiopora 138: 29 – risigallina, Russula 134: 77 – riverlandense, Penicillium 138: 59 – robertii, Pluteus 133: 8 – robustius, Botryobasidium 137: 71 – robustius, Steccherinum 140: 53 – robustus, Aspergillus 138: 70 – robustus, Phellinus 134: 56 – Roesleria 135: 85, 86 – rolfsii, Penicillium 138: 50, 53, 55, 60 – rolfsii var. sclerotiale, Penicillium 138: 55 – romellii, Pluteus 132: 8 – roqueforti, Penicillium 138: 51, 53, 56, 61 – roridus, Roridomyces 139: 48 – rosea, Clonostachys 135: 94, 95 – rosea, Mycena 139: 44, 48 – roseilividus, Leucoagaricus 137: 7 – rosella, Mycena 139: 48 – roseoalbidus, Xerocomus 134: 10 – roseoflavus, Boletus 135: 14 – roseoflavus, Butyriboletus 135: 15 – roseogriseus, Boletus 135: 14, 14 – roseogriseus, Butyriboletus 135: 11, 18, 23, 27, 38, 30, 31 (bar. foto), 41, 44 (2× bar. f.), 51; 136: 38; 137: 40; 138: 20 – roseomaculatum, Penicillium 138: 57 – roseopurpureum, Penicillium 138: 50, 53, 55, 60 – roseopurpureus, Boletus 135: 14 – roseopurpureus, Butyriboletus 135: 16 – roseoviride, Penicillium 138: 57 – roseum, Corticium 139: 44 – roseum, Trichothecium 135: 78 – roseus, Gomphidius 139: 47 – roseus, Rhodofomes 138: 27 – rossica, Flammulina 139: 46 – rotundum, Penicillium 138: 51 – rotundus, Talaromyces 138: 43, 44, 54, 63 – rubefaciens, Penicillium 138: 59 – rubella, Ramaria 134: 67 – Rubello-

fomes 138: 29 – rubellus, Xerocomus 134: 5 – rubens, Penicillium 138: 61 – ruber, Talaromyces 138: 63 – rubescens, Rhizopogon 139: 48 – rubi, Aphanobasidium 140: 37–41, 39 (bar. foto) – rubi, Hypoderma 139: 46 – rubi, Phlebia 140: 39 – rubicundum, Penicillium 138: 56 – rubicundus, Talaromyces 138: 63 – rubidurum, Eupenicillium 138: 52 – rubidurum, Penicillium 138: 59 – rubiginosum, Hypoxylon 133: 45 – rubinus, Chalciaporus 140: 1, 4, 10, 11, 14 (bar. foto), 24 – Rubroboletus 135: 12, 34; 139: 54; 140: 17 – rubrum, Penicillium 138: 52, 57 – rudallense, Penicillium 138: 57 – rufum var. decipiens, Leccinum 137: 63, 64 (bar. foto) – rufus, Lactarius 139: 46 – rugosoannulata, Stropharia 135: 95 – rugosum, Stereum 139: 48 – rugulosum, Penicillium 138: 52, 54, 57 – rugulosus, Talaromyces 138: 63 – russeoides, Cortinarius 136: 9 – rutilans, Tricholomopsis 133: 58; 139: 47, 49 – rutilus, Chroogomphus 139: 45, 48 – ryukyensis, Talaromyces 138: 63.

sacculus, Penicillium 138: 55, 62 – saccharifera, Resinomycena 134: 42, 47–54; 48 (bar. foto), 49 (bar. foto); 139: 42, 47 – saccharina, Exidia 133: 4 – saccharinus, Marasmius 135: 8 – saeva, Lepista 133: 58 – Sagenomella 138: 45, 64 – sajarovii, Penicillium 138: 62 – salicicola, Dendrothele 137: 71; 140: 63, 64 – salicina, Antrodia 132: 34, 38 – salicina, Cyttidia 139: 45 (bar. foto) – salicinus, Hymenoscyphus 139: 44 – salicinus, Pluteus 132: 6; 133: 8, 16 – salmonicolor, Lactarius 136: 70 – salmoniflumine, Penicillium 138: 58 – sambuci, Lyomyces 133: 5; 134: 46 – sandaliticus, Pluteus 133: 8 – sanguiflum, Penicillium 138: 61 – sanguifluus, Lactarius 132: 50 – sanguineus, Cortinarius 139: 48 – sanguineus, Pycnoporus 138: 31 – sanguinolenta, Mycena 136: 26; 137: 18; 139: 48, 49 – sanguinolentum, Stereum 139: 46, 48 – sanguinolentus, Physisporinus 126: 26; 139: 44 – sanicibus, Butyriboletus 135: 14, 15 – saniosa, Aleuria 131: 2 – saniosa, Galactinia 131: 2 – saniosa, Peziza 131: 1–9, str. 6 (bar. foto) – saniosa, Plicaria 131: 2 – sapinea, Diplodia 135: 77, 78 – saponaceum var. boudieri, Tricholoma 139: 49 – Sarcodon 133: 19; 136: 36, 37, 41, 45 – Sarcodontia 134: 60 – sarcoides, Ascocoryne 139: 46, 47 – sarothamni, Dendrothele 140: 59 – sartoryi, Penicillium 138: 55 – satanas, Rubroboletus 135: 52–56, 53 (bar. foto), 140: 4, 17, 19 – satanas f. crataegi, Rubroboletus 135: 38; 139: 54 – satur, Pluteus 134: 72 – saturniforme, Penicillium 138: 57 – savulitensis, Talaromyces 138: 63 – scabrosum, Penicillium 138: 62 – scabrosus, Sarcodon 136: 41 – scabrum, Leccinum 139: 47 – scabrum var. avellaneum, Leccinum 139: 57 – scalpturatum, Tricholoma 139: 49 – Scedosporium 135: 88, 89 – sciophanus, Agaricus 139: 10 – sciophanus, Gliophorus 139: 1 str. obálky (bar. foto), 8–15, 3. str. obálky – sciophanus, Hygrophorus 139: 10 – sclerotigenum, Penicillium 138: 53, 57, 91 – sclerotiorum, Penicillium 138: 50, 53, 58 – Scopulariopsis 138: 42 – scorodonius, Mycetinis 139: 48 – scorteus, Talaromyces 138: 63 – scrobiculatum, Hydnellum 133: 20 – Seiridium 135: 83, 84 – semibulbosus, Pluteus 132: 10 – semiglobata, Stropharia 134: 26 – semilanceata, Galerina 137: 28, 30 – semilanceata, Psilocybe 134: 27 – semisanguifluus, Lactarius 132: 50 – semisanguineus, Cortinarius 139: 45 – semisupina, Antrodiella 138: 30 – senticosum, Eupenicillium 138: 52 – senticosum, Penicillium 138: 62 – separans, Boletus 139: 54 – sepium, Antrodia 132: 34 – septentrionalis, Climacodon 134: 55, 82; 136: 51 – septosporum, Dothistroma 135: 96, 97 – serbica, Psilocybe 139: 48 – serenus, Leucoagaricus 137: 4 – serialiformis, Antrodia 132: 35 – serialis, Antrodia 132: 33–36, 38 – Sericeomyces 137: 4 – sericeum, Entoloma 139: 44 – serotinus, Panellus 139: 44, 48 – serpens, Antrodia 132: 33, 34, 38, 39; 138: 25 – serrata, An-

trodia 132: 35 – serrulatum, Entoloma 138: 34, 37, 38, 40 – setosus, Marasmius 135: 8 – Setulipes 131: 40 – shearii, Eupenicillium 138: 52 – shearii, Penicillium 138: 61 – shernnangianum, Penicillium 138: 58 – Schizophyllum 138: 68 – schoeneti, Deconica 134: 31 – siamensis, Talaromyces 138: 63 – siccans, Drechslera 135: 79, 80 – silwoodensis, Xerocomus 134: 1, 3, 5, 9 (bar. foto), 11, 15–18, 17 (bar. fotografie), 21 – simile, Botryobasidium 137: 71 – simile, Penicillium 138: 62 – similis, Albatrellus 138: 21 – simplicior, Biscogniauxia 137: 70 – simplicissimum, Penicillium 138: 50, 53, 55, 60 – sinaicum, Penicillium 138: 61 – sin-gorense, Penicillium 138: 60 – sinuosa, Antrodia 132: 33, 35–37 – Sistotrema 138: 29 – sit-chensis, Antrodia 132: 33, 34, 36, 39; 138: 30 – sizovae, Penicillium 138: 55, 61 – Skeletocutis 137: 69 – skrjabinii, Penicillium 138: 56, 60 – smithii, Penicillium 138: 59 – solaris, Russula 134: 70, 77, 79, 80 – solicola, Talaromyces 138: 63 – solitum, Penicillium 138: 51, 61 – solum, Hamigera 138: 64 – soppii, Penicillium 138: 50 (jako soppii), 55 (jako soppii), 62 – sordida, Phanerochaete 137: 63, 64 – spadicea, Amanita 136: 16, 19 – spadicea, Helvella 135: 57–63, 58 (bar. foto–biotop), 59 (2× bar. foto), 60 (bar. foto) – spathulatum, Penicillium 138: 62 – speciosus, Boletus 135: 14, 15, 17, 26, 28, 29 – speciosus var. brunneus, Boletus 135: 14, 15 – spectabilis, Emericella 138: 70 – speirea, Mycena 139: 45 – sphaerospora, Genabea 138: 4 – sphagnetii, Alnicola 137: 30 – sphagnum, Galerina 137: 30 – Spicaria 138: 42 – spiculispurum, Penicillium 138: 51 – spiculispurum, Talaromyces 138: 43 – spinarii, Boletus 135: 35 – spinulosa, Ramaria 132: 17; 37: 46 – spinuloso-ramigenum, Penicillium 138: 55 – spinulosum Penicillium 138: 50, 53, 54, 57 – speirea f. camptophylla, Mycena 137: 63 – splendidissima, Haasiella 137: 70 – spongiosipes, Hydnum 136: 38 – Spongipellis 134: 60 – Squamanita 136: 69 – squamosus, Sarcodon 136: 41; 139: 46, 48, 49 – squamula, Agaricus 135: 2 – squarrosa, Pholiota 139: 47–49 – stagnina, Phaeogalera 139: 49 – Steccherinum 136: 49; 138: 29; 140: 48, 50, 55 – steckii, Penicillium 138: 51, 56 – stellatus, Sphaerobolus 134: 43; 136: 26 – stellenboschiensis, Talaromyces 138: 63 – stenii, Penicillium 138: 61 – Stephanospora 139: 31 – stercoliniicola, Penicillium 138: 57 – Stereum 138: 68 – stevensonii, Trechispora 137: 66 – stigma, Diatrype 139: 49 – stillatus, Dacrymyces 139: 36 – stipata, Mycena 136: 26 – stipitatum, Penicillium 138: 51 – stipitatus, Talaromyces 138: 43, 44, 54, 63 – stolkiae, Eupenicillium 138: 52 – stolkiae, Penicillium 138: 60 – stollii, Talaromyces 138: 63 – stoloniferum, Penicillium 138: 51, 56 – stordalii, Galerina 137: 25, 30 – straminellum, Steccherinum 140: 53 – striata, Hamigera 138: 64 – striatisporum, Penicillium 138: 55, 59 – striatula, Gamundia 136: 70 – striatula, Naucoria 139: 49 – striatum, Penicillium 138: 51 – striatus, Cyathus 139: 48 – striatus, Talaromyces 138: 43, 44, 54 – stricta, Inocybe 139: 48 – stricta, Ramaria 134: 67 – strombodes, Gerronema 136: 70 – stuposa, Tomentella 139: 48 – stylobates, Mycena 139: 48; 140: 44 – Stysanus 138: 42 – suaveolens, Hydnum 132: 13, 38 – suaveolens, Hydnum 132: 13 – suavissimus, Lentinus 139: 47 – suballantospurum, Sistotrema 140: 38 – subalpinus, Hydrops 133: 51, 53, 56 – subappendiculatus, Boletus 135: 14, 22, 24, 29; 136: 63; 137: 89 – subappendiculatus, Butyriboletus 135: 11, 18, 21, 22, 43, 51; 136: 61, 63, 74 – subarcticum, Penicillium 138: 60 – subarquatus, Cortinarius 137: 34, 40 – subaurantiacus, Talaromyces 138: 63 – subclavata, Galerina 137: 25–33, 27 (2× bar. foto), 29 (2× bar. foto), 31 (2× bar. foto) – subcoprophila, Deconica 134: 31 – subcoronatum, Botryobasidium 136: 26 – subcrinale, Steccherinum 140: 51 – subdecurrens, Ramaria 134: 67 –

subdulcis, *Lactarius* 139: 48 – *subfusispora*, *Deconica* 134: 29 – *subgracilis*, *Cortinarius* 137: 39 – *subinflata*, *Hamigera* 138: 64 – *subinflatus*, *Talaromyces* 138: 63 – *sublateritium*, *Hypoholoma* 139: 47 – *sublateritium*, *Penicillium* 138: 50, 53, 55, 58 – *sublectaticum*, *Penicillium* 138: 57 – *sublilacina*, *Tomentella* 139: 49 – *submaritima*, *Deconica* 134: 30 – *submembranaea*, *Amanita* 136: 20 – *subpileatum*, *Stereum* 133: 39 – *subporphyropus*, *Cortinarius* 136: 61, 63–65, 74; 139: 47 – *subrubens*, *Russula* 139: 42, 45, 47 – *subrubescens*, *Albatrellus* 138: 20–22; 139: 43 (jako *subrubens*), 49 – *subrubescens*, *Penicillium* 138: 60 – *subspinulosum*, *Penicillium* 138: 57 – *subsplendidus*, *Boletus* 135: 15 – *subterranea*, *Roesleria* 135: 84–86 – *subtucinense*, *Hypoxylon* 133: 45 – *subtilis*, *Ramariopsis* 139: 25 – *subtomentosum*, *Stereum* 137: 71 – *subtomentosus*, *Xerocomus* 134: 1–5, 7, 8 (bar. foto), 10–12, 14 (bar. foto), 15, 21 – *subtomentosus* var. *xanthus*, *Xerocomus* 134: 4 – *subturcoseum*, *Penicillium* 138: 59 – *subvinosum*, *Pseudolagarobasidium* 137: 57, 58 – *subviscida*, *Deconica* 134: 28 – *subviscida* var. *subviscida*, *Deconica* 134: 29 – *subviscida* var. *velata*, *Deconica* 134: 28, 30 – *subvolvata*, *Lepiota* 137: 2 – *subvolvatus*, *Leucoagaricus* 137: 1–3 (2× bar. foto), 4, 10 – *subvolvatus* var. *pictus*, *Leucoagaricus* 137: 2 – *subvolvatus*, *Sericeomyces* 137: 2, 4 – *sucrivorum*, *Penicillium* 138: 61 – *suecicum*, *Sistotremastrum* 139: 48 – *Suillellus* 134: 15; 135: 12, 18, 34; 139: 54 – *Suillosporium* 137: 70 – *Suillus* 134: 2; 139: 49; 140: 5 – *sulcata*, *Helvella* 135: 62 – *sulphureum*, *Tricholoma* 139: 48, 49 – *sulphureus*, *Cortinarius* 136: 9 – *sumatrense*, *Penicillium* 138: 61 – *sumptuosa*, *Simocybe* 134: 77 – *svalbardense*, *Penicillium* 138: 60 – *Svrcekia* 137: 83 – *svrcekii*, *Amicodisca* 137: 83 – *svrcekii*, *Octospora* 137: 83 – *svrcekii*, *Rhodophyllus* 137: 83 – *Svrcekomyces* 137: 83 – *swieckickii*, *Penicillium* 138: 62 – *swiftii*, *Geosmithia* 138: 43, 44 – *syriacum*, *Penicillium* 138: 54 – *systylus*, *Talaromyces* 138: 63.

tabacina, *Hymenochaete* 133: 31; 139: 44–46, 49 – *tabacina*, *Pseudochaete* 133: 31–33, 34 (bar. foto); 136: 54–56 – *tabidus*, *Lactarius* 139: 46 – *taiwanense*, *Penicillium* 138: 58 – *Talaromyces* 138: 41–45, 49, 52, 57, 62 – *tamaricis*, *Inonotus* 133: 59 – *tanakae*, *Antrodia* 132: 34, 38, 39 (jako *tanakai*) – *tanzanicum*, *Penicillium* 138: 60 – *tardifaciens*, *Talaromyces* 138: 63 – *tardo-chrysogenum*, *Penicillium* 138: 61 – *tardum*, *Hydnellum* 133: 20, 23 – *tardum*, *Penicillium* 138: 52, 57 – *tarraconense*, *Penicillium* 138: 54 – *taxi*, *Penicillium* 138: 58 – *taxicola*, *Gloeoporus* 139: 47 – *Telamonia* 132: 18 – *tenerrima*, *Mycena* 140: 45 – *tenuispinosa*, *Mycena* 140: 37, 38, 42 (bar. foto), 43, 45, 47 – *tenuispinum*, *Steccherinum* 140: 48, 49, 51, 56 – *tenuissima*, *Alternaria* 135: 88, 89 – *tenuissimum*, *Lachnum* 134: 43 – *teres*, *Drechslera* 135: 79, 80 – *terlikowskii*, *Penicillium* 138: 50, 55 – *terrenum*, *Eupenicillium* 138: 52 – *terrenum*, *Penicillium* 138: 59 – *terrestre*, *Penicillium* 138: 51 – *terricola*, *Hamigera* 138: 64 – *terrigenum*, *Penicillium* 138: 61 – *testaceoflava*, *Ramaria* 132: 17; 137: 43–47, 44 (2× bar. foto), 4. str. obálky (bar. foto) – *tetrarrhenae*, *Drechslera* 135: 79, 80 – *thailandensis*, *Talaromyces* 138: 63 – *Thermomyces* 138: 41, 44, 49, 64 – *thermophilus*, *Talaromyces* 138: 44, 54, 57 – *thiersii*, *Penicillium* 138: 58 – *thomii*, *Penicillium* 138: 50, 53, 54 – *thomsonii*, *Antrodia* 137: 70 – *thomsonii*, *Pluteus* 132: 8, 9 (bar. foto) – *thujatsugi*, *Lindtneria* 139: 32 – *thymicola*, *Penicillium* 138: 61 – *Thysanophora* 138: 41, 45 – *ticinense*, *Hypoxylon* 133: 44–50, 47 (bar. foto), 48 (bar. foto) – *tomentosus*, *Phellodon* 133: 24 – *tormentosus*, *Lactarius* 132: 50 – *torosus*, *Boletus* 135: 35 – *tortus*, *Dacryomyces* 139: 48 – *Torula* 135: 100 – *Torulomyces* 138: 45 – *torulosa*, *Russula* 137: 23 – *toxicarium*, *Penicillium* 138: 55 – *trachyspermus*, *Talaromyces* 138: 44, 54, 63 – *tra-*

chyspora, Lindtneria 139: 25 – trachyspora, Poria 139: 31 – Trametes 134: 82; 138: 68 – trautensis, Talaromyces 138: 63 – Trechispora 138: 29 – tremellosa, Phlebia 139: 47 – tremellosus, Merulius 139: 48 – tremulae, Phellinus 137: 87 – tricolor, Penicillium 138: 61 – Trichoderma 132: 41, 46; 138: 68 – Tricholoma 139: 22 – triscopa, Galerina 136: 26; 139: 47, 48 – triseti, Drechslera 135: 79, 80 – tritici-repentis, Drechslera 135: 79, 80 – trivialis, Lactarius 139: 47, 49 – tropicoides, Penicillium 138: 61 – tropicum, Penicillium 138: 61 – Trulla 138: 29 – trullaeformis, Clitocybe 139: 48 – truncata, Exidia 137: 62; 139: 48 – trzebinkianum, Penicillium 138: 55 – trzebinskii, Penicillium 138: 50, 55, 57 – tsitsikammaense, Penicillium 138: 57 – tsugae, Peniophorella 139: 48 – tubaeformis, Craterellus 139: 4, 45, 49 – tubakianum, Penicillium 138: 59 – tuberosa, Tremellodendropsis 136: 38 – Tubulicrinis 137: 66 – tubulina, Camarops 134: 44; 137: 8 – tularense, Eupenicillium 138: 52 – tularense, Penicillium 138: 62 – tulasnei, Hydnotrya 136: 67; 138: 7 – tulipae, Penicillium 138: 61 – Tulostoma 132: 3; 137: 48–50 – turbatum, Penicillium 138: 50, 53, 54, 61 – turci, Russula 139: 49 – turcosoconidiatum, Penicillium 138: 57 – turficola, Psilocybe 137: 65 – turolense, Penicillium 138: 55 – tussilaginis, Coleosporium 135: 77, 78 – Tylophilus 134: 2 – typhae, Epithele 134: 42–47, 52, 54, 45 (bar. foto), 4. str. obálky (bar. foto) – typhae, Psathyrella 133: 5.

ubiquetum, Penicillium 138: 61 – ucrainicus, Talaromyces 138: 44, 63 – udagawae, Talaromyces 138: 44, 63 – ulaiense, Penicillium 138: 61 – uliginosus, Cortinarius 139: 42, 44 – ulmacea, Geosmithia 138: 64 – ultimum, Pythium 139: 63 – umbellatus, Polyporus 131: 44 – umbrinum, Lycoperdon 139: 48 – umbrinolutea, Amanita 136: 17, 20 – undulata, Russula 139: 48 – Ungulidaedalea 138: 29 – unicolor, Cerrena 139: 46 – unicus, Talaromyces 138: 63 – urticae, Penicillium 138: 51 – ustus, Aspergillus 135: 93, 94.

vaccinum, Tricholoma 136: 44 – vaga, Xenasmatella 139: 49 – vaginata, Amanita 136: 20 – vagum, Penicillium 138: 57 – valentinum, Penicillium 138: 55, 57 – vancouverense, Penicillium 138: 61 – vanderhammenii, Penicillium 138: 60 – vanluykii, Penicillium 138: 61 – vanoranjai, Penicillium 138: 58 – variabile, Penicillium 138: 52, 54, 57 – varians, Penicillium 138: 52, 56, 63 – varians, Talaromyces 138: 63 – variegatus, Suillus 139: 47 – variicolor, Lecaninum 136: 70 – variiformis, Antrodia 132: 33–35, 39 – variiformis, Cortinarius 134: 38 – variratense, Penicillium 138: 59 – varius, Cortinarius 134: 38 – vasconiae, Penicillium 138: 55, 60 – veercampii, Talaromyces 138: 63 – velifera, Deconica 134: 29 – vellereus, Lactarius 139: 44, 48, 49 – velutinum, Penicillium 138: 50, 53, 55, 59 – velutipes, Flammulina 139: 44 – velutipes, Hebeloma 139: 46, 49 – venetum, Penicillium 138: 61 – ventricosus, Boletus 135: 14 – venustum, Pseudolagarobasidium 137: 57, 58 – verhagenii, Penicillium 138: 57 – vermiculatum, Penicillium 138: 51 – vermiculatus, Talaromyces 138: 43 – verruciformis, Diatrypella 139: 48 – verrucipes, Melanoleuca 139: 16–24, 21 (bar. foto) – verrucipes, Tricholoma 139: 19 – verrucosum, Penicillium 138: 61 – verrucosum var. album, Penicillium 138: 56 – verrucosum var. corymbiferum, Penicillium 138: 56 – verrucosum var. cyclopium, Penicillium 138: 56 – verrucosum var. cyclopium strain ananas-olens, Penicillium 138: 56 – verrucosum var. melanochlorum, Penicillium 138: 56 – verrucosum var. ochraceum, Penicillium 138: 56 – verrucosum var. verrucosum, Penicillium 138: 56 – verrucosum, Scleroderma 139: 48 – verruculosum, Penicillium 138: 52, 54 – verruculosus, Talaromyces 138: 63 – versicolor, Trametes 134: 56; 140: 67 – versipellis, Sarcodon 136: 36 – vicibus, Butyriboletus 135: 14 – vi-

naceum var. fumosipes, Entoloma 139: 48 – vinaceum, Penicillium 138: 50, 53, 55 – vinosulus, Boletus 139: 53 – viola, Chromosera 136: 23 – violacea, Spicaria 138: 50 – violaceus, Cortinarius 139: 47 – violascens, Bankera 136: 36 – virgatum, Penicillium 138: 62 – virginea, Hygrocybe 139: 45 – viridicatum, Penicillium 138: 51, 53, 61 – viridis, Geosmithia 138: 44 – viridis, Talaromyces 138: 63 – viridulus, Talaromyces 138: 44, 63 – viscida, Russula 136: 1 – viscidulus, Leucoagaricus 137: 4 – viscosa, Calocera 139: 45, 47, 48 – viticola, Penicillium 138: 58 – vitilis, Mycena 139: 48 – volemus, Lactarius 139: 48 – volgaense, Penicillium 138: 56 – Volvariella 132: 6, 12 – volvulatum, Tulostoma 137: 49 – vorax, Phellinus 137: 86, 88 – Vuilleminia 132: 22, 23 – vulgare, Auriscalpium 139: 47, 49 – vulgaris, Tubercularia 135: 78 – vulpinum, Penicillium 138: 61.

waksmanii, Penicillium 138: 50, 53, 55, 61 – Warcupiella 138: 44 – wellingtonense, Penicillium 138: 61 – westlingii, Penicillium 138: 61 – wettsteinii, Marasmius 139: 46 – wichanskyi, Boletus 135: 24 – wilhelmii, Hohenbuehelia 140: 25–31, 27 (bar. foto) – williamettense, Penicillium 138: 59 – wisconsiense, Penicillium 138: 59 – wojewodae, Dendrothele 137: 71; 140: 61, 62, 64 – wollemiicola, Penicillium 138: 59 – wortmanni, Penicillium 138: 51 – wortmannii, Talaromyces 138: 43, 44, 54, 63 – wotroi, Penicillium 138: 60 – Wriktoporia 137: 69.

Xanthoconium 139: 54 – xanthocyaneus, Boletus 139: 55 – xanthomelinii, Penicillium 138: 59 – xanthopus, Boletus 139: 56 – xanthopus, Neoboletus 139: 56; 140: 11 – xanthus, Xerocomus 134: 4 – Xerocomellus 134: 1, 3, 4, 6, 10, 21 – Xerocomus 134: 1–21; 135: 11 – xeroderma, Deconica 134: 30 – xishaensis, Talaromyces 138: 63 – Xylaria 138: 68.

yarmokense, Penicillium 138: 55, 62 – yelensis, Talaromyces 138: 63 – yezonense, Penicillium 138: 57.

zacinthae, Penicillium 138: 57 – zephirus, Mycena 139: 48, 49 – zhuangii, Penicillium 138: 58 – zonatum, Eupenicillium 138: 52 – zonatum, Penicillium 138: 60.

Bronislav Hlůza

Fotografie na přední straně:

Pavučinec olivově žlutý – *Cortinarius subtortus*. Rudoltice u Sobotína, NPR Rašeliňiště Skřítek, 1. 9. 2016, foto J. Kramoliš (k článku na str. 1).

MYKOLOGICKÉ LISTY č. 142 – Časopis České vědecké společnosti pro mykologii, Praha. – Vycházejí 3× 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 2019. Redakční rada: dr. V. Antonín, CSc., Mgr. D. Dvořák, dr. J. Holec, dr. F. Kotlaba, CSc., dr. L. Marvanová, CSc., dr. D. Novotný, Ph.D., prom. biol. Z. Pouzar, CSc. a Mgr. J. Salaš.

Internetová adresa: www.czechmycology.org

Tisk: Moravské zemské muzeum, Zelný trh 6, 659 37 Brno.

Administraci zajišťuje ČVSM, Knihovna botaniky, Univerzita Karlova, Benátská 2, 128 01 Praha 2; e-mail: cvsml@czechmycology.org – sem, prosím, hlase veškeré změny adresy, objednávky a záležitosti týkající se předplatného. Předplatné na rok 2019 je pro členy ČVSM zahrnuto v členském příspěvku; pro nečleny činí 300,- Kč.

Časopis je zapsán do evidence periodického tisku Ministerstva kultury ČR pod evidenčním číslem MK ČR E 20642 a je vydáván s finanční podporou Akademie věd ČR.

ISSN 1213-5887