

Ergebnisse des Mykologischen Arbeitstreffens in Holzöster (Oberösterreich) im September/Oktober 2006

ANTON HAUSKNECHT

Fakultätszentrum für Botanik der Universität Wien

Rennweg 14

A-1030 Wien, Österreich

Email: ahausknecht.oemg@aon.at

WOLFGANG KLOFAC

Mayerhöfen 28

A-3074 Michelbach, Österreich

Email: wklofac.oemg@gmx.at

Angenommen am 15. 10. 2008

Key words: *Agaricales*, *Aphylllophorales*, *Ascomycota*, *Myxomycetes*. – Mycoflora of Upper Austria and Salzburg.

Abstract: A further workshop of the Austrian Mycological Society was organised 2006 in Holzöster (Upper Austria). 539 taxa were collected, viz 414 *Agaricales*, 94 *Aphylllophorales*, 28 *Ascomycota* and three *Myxomycetes*. A list of all taxa is presented, and some interesting finds are documented in detail. Colour plates of three taxa are given.

Zusammenfassung: Ein weiteres Arbeitstreffen der Österreichischen Mykologischen Gesellschaft wurde 2006 in Holzöster (Oberösterreich) abgehalten. Es wurden 539 Taxa gesammelt, davon 414 *Agaricales*, 94 *Aphylllophorales*, 28 *Ascomycota* und drei Schleimpilze. Es wird eine Liste aller gefundenen Taxa gegeben, einige interessante Funde werden im Detail dokumentiert. Farbbildungen von drei Taxa werden gegeben.

Die schon Tradition gewordenen Arbeitswochen der Österreichischen Mykologischen Gesellschaft wurden 2006 in Holzöster (Oberösterreich) fortgesetzt. Es wurden Exkursionen in den Bundesländern Oberösterreich und Salzburg durchgeführt.

An unserem Treffen nahmen wieder Gäste aus dem In- und Ausland teil. Es waren dies VLADIMÍR ANTONÍN, Brünn (Tschechische Republik), LAJOS K. BENEDEK, Budapest (Ungarn), GERHARD BETZ, Wiener Neustadt, WOLFGANG DÄMON, St. Georgen bei Salzburg, HEINZ FORSTINGER, Ried im Innkreis, HENK A. HUIJSER, Nuenen (Niederlande), WOLFGANG KLOFAC, Michelbach, PERRY LARSEN, Skodje (Norwegen), PER MARSTAD, Tønsberg (Norwegen), CLAUDIA MENTH, Nürnberg (Deutschland), MACHIEL E. NOORDELOOS, Leiden (Niederlande), ISABELLA OSWALD, Frastanz, DETLEV H. PRELICZ, Unterpurkla, KARL F. REINWALD, Lauf (Deutschland), IMRE RIMÓCZI, Budapest (Ungarn), Hans VALDA, Wiener Neustadt und ANTON HAUSKNECHT, Maissau.

Es wurden insgesamt Exkursionen in 26 verschiedene Sammelgebiete in Oberösterreich und Salzburg durchgeführt:

Oberösterreich:

- 01) Braunau am Inn: Gilgenberg am Weilhart, Weidenthal (MTB 7843/2)
- 02) Braunau am Inn: Überackern, Unterer Weilhart Forst (MTB 7843/2)
- 03) Braunau am Inn: Geretsberg, Oberer Weilhart Forst (MTB 7843/3)
- 04) Braunau am Inn: Tarsdorf, Oberer Weilhart Forst (MTB 7843/3)
- 05) Braunau am Inn: Maria Schmolln, Schnellberg (MTB 7845/3)
- 06) Braunau am Inn: Schalchen, Kindstal (MTB 7845/3)
- 07) Braunau am Inn: Franking, NSG Holzöster (MTB 7943/1)
- 08) Braunau am Inn: Tarsdorf, Huckinger See (MTB 7943/1)
- 09) Braunau am Inn: Tarsdorf, Filzmoos (MTB 7943/1)
- 10) Braunau am Inn: Geretsberg, Haid, Marktl (MTB 7943/1)
- 11) Braunau am Inn: Haigermoos, Hehermoos (MTB 7943/1)
- 12) Braunau am Inn: Geretsberg, Weißplatz (MTB 7943/1)
- 13) Braunau am Inn: Franking: Ibmer Moor Nord (MTB 7943/2)
- 14) Braunau am Inn: Moosdorf: NSG Pfeifferanger (MTB 7943/2)
- 15) Braunau am Inn: Lochen, Reitsham (MTB 8044/2)
- 16) Braunau am Inn: Lochen, Lochner Wald (MTB 8045/1)
- 17) Ried im Innkreis: Ortsgebiet (MTB 7746/4)

Salzburg:

- 18) Salzburg-Umgebung: Göming, Mittergöming (MTB 8043/2)
- 19) Salzburg-Umgebung: Göming, Kemating, Furt (MTB 8043/4)
- 20) Salzburg-Umgebung: Berndorf bei Salzburg, Spatzeneegg (MTB 8044/1)
- 21) Salzburg-Umgebung: Mattsee, Obertrumer See Nord (MTB 8044/2)
- 22) Salzburg-Umgebung: Großgmain, Höfemuseum (MTB 8243/2)
- 23) Salzburg-Umgebung: Großgmain, NP Untersberg, Latschenwirt (MTB 8243/4)
- 24) Salzburg-Umgebung: St. Gilgen, Vorderwald (MTB 8246/1)
- 25) Salzburg-Umgebung: Mattsee, Ortsgebiet (MTB 8044/2)
- 26) Salzburg (Stadt): Kapuzinerberg (MTB 8144/3)

Die 539 gefundenen Taxa wurden gegliedert in *Agaricales* s. l. (414), *Aphyllphorales* s. l. (94), *Ascomycota* (28) und *Myxomycetes* (3) und sind innerhalb der Gruppen alphabetisch geordnet. Bei jeder Art ist die jeweilige Nummer der Exkursion angegeben, bei der das Taxon gefunden wurde. Wichtige Belege sind in den Herbarien WU, BP, BRNM, L, LI, M und NHG sowie in den Privatherbarien HAUSKNECHT, HUIJSER, LARSEN, MARSTAD und OSWALD hinterlegt. Die Autorenzitate folgen KIRK & ANSELL (1992) unter teilweiser Berücksichtigung der Vorschläge von KORF (1996) betreffend eine vereinfachte Form der Zitierung. Die Nomenklatur ist von der Datenbank der Österreichischen Mykologischen Gesellschaft (BioOffice) übernommen.

Agaricales

<i>Agaricus alboargillascens</i> (A. PEARSON) BON	11
<i>Agaricus bitorquis</i> (QUÉL.) SACC.	7
<i>Agaricus dulcidulus</i> SCHULZER	16

<i>Agaricus essettei</i> BON	10
<i>Agaricus langei</i> (F. H. MÖLLER) F. H. MÖLLER	15
<i>Agaricus silvicola</i> (VITTAD.) SACC.	7, 16
<i>Agrocybe erebia</i> (FR.: FR.) SINGER	15, 23
<i>Agrocybe praecox</i> (PERS.: FR.) FAYOD	19
<i>Alnicola escharoides</i> (FR.: FR.) ROMAGN.	7, 19
<i>Alnicola inculta</i> (PECK) SINGER	7
<i>Alnicola macrospora</i> J. FAVRE	11
<i>Alnicola scolecina</i> (FR.) ROMAGN.	7
<i>Amanita citrina</i> (SCHAEFF.) PERS.	2, 8, 10, 11, 13, 15
<i>Amanita excelsa</i> (FR.: FR.) BERTILLON	8, 13, 20
<i>Amanita fulva</i> (PERS.) FR.	4, 10, 13, 14
<i>Amanita muscaria</i> (L.: FR.) LAM.	8
<i>Amanita pachyvolvata</i> (BON) KRIEGLST.	23
<i>Amanita phalloides</i> (FR.: FR.) LINK	7
<i>Amanita porphyria</i> ALB. & SCHWEIN.: FR.	4, 9, 12
<i>Amanita rubescens</i> PERS.: FR.	5, 6, 11, 19, 23
<i>Amanita spadicea</i> PERS.	19
<i>Amanita strobiliformis</i> (VITTAD.) BERTILLON	26
<i>Amanita submembranacea</i> (BON) GRÖGER	4, 8, 12, 13
<i>Amanita umbrinolutea</i> (GILLET) BATAILLE	8, 16, 23
<i>Amanita vaginata</i> (BULL.: FR.) QUÉL.	8, 12, 13, 16, 23
<i>Amanita virosa</i> (FR.) BERTILLON	12
<i>Armillaria borealis</i> MARXM. & KORHONEN	4
<i>Armillaria ectypa</i> (FR.: FR.) LAMOURE	21
<i>Armillaria lutea</i> GILLET	3, 8, 20
<i>Armillaria ostoyae</i> (ROMAGN.) HERINK	3, 4, 8, 10, 12, 19
<i>Baeospora myosura</i> (FR.: FR.) SINGER	4, 16, 19
<i>Bolbitius titubans</i> (BULL.: FR.) FR.	23
<i>Boletus edulis</i> BULL.: FR.	5, 15
<i>Boletus erythropus</i> PERS.: FR.	5, 16, 23
<i>Boletus impolitus</i> FR.	17
<i>Boletus luridus</i> SCHAEFF.: FR.	22, 23, 24
<i>Boletus pulverulentus</i> OPAT.	8, 9
<i>Calocybe obscurissima</i> (A. PEARSON) M. M. MOSER	19
<i>Calyprella capula</i> (HOLMSK.: FR.) QUÉL.	19
<i>Catathelasma imperiale</i> (FR.) SINGER	16
<i>Chalciporus piperatus</i> (BULL.: FR.) BATAILLE	10
<i>Chamaemyces fracidus</i> (FR.) DONK	19
<i>Chlorophyllum olivieri</i> (BARLA) VELLINGA	8
<i>Clitocybe candicans</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	14, 16, 19
<i>Clitocybe catinus</i> (FR.) QUÉL.	10
<i>Clitocybe clavipes</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	2, 3, 4, 6, 8, 10, 11, 12, 13
<i>Clitocybe diatrete</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	5, 8
<i>Clitocybe fragrans</i> (WITH.: FR.) P. KUMM.	16, 19, 23
<i>Clitocybe geotropa</i> (BULL.: FR.) QUÉL.	16, 19, 23
<i>Clitocybe gibba</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	3, 8, 12, 13
<i>Clitocybe martiorum</i> J. FAVRE	9
<i>Clitocybe metachroa</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	4, 8, 19
<i>Clitocybe nebularis</i> (BATSCH: FR.) P. KUMM.	3, 8, 11, 15, 16, 23
<i>Clitocybe odora</i> (BULL.: FR.) P. KUMM.	5, 7
<i>Clitocybe phaeophthalma</i> (PERS.) KUYPER	3, 8, 10
<i>Clitocybe phyllophila</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	19
<i>Clitocybe subspadicea</i> (J. E. LANGE) BON & CHEVASSUT	4, 19
<i>Clitopilus cystidiatus</i> HAUSKN. & NOORDEL.	23
<i>Clitopilus prunulus</i> (SCOP.: FR.) P. KUMM.	7, 8, 15, 23

<i>Collybia cookei</i> (BRES.) J. D. ARNOLD	7
<i>Collybia tuberosa</i> (BULL.: FR.) P. KUMM.	7, 14
<i>Conocybe echinata</i> (VELEN.) SINGER	23
<i>Conocybe juniana</i> (VELEN.) HAUSKN. & SVRČEK var. <i>sordescens</i> (P. D. ORTON) HAUSKN.	9
<i>Conocybe macrocephala</i> KÜHNER & WATLING	4, 16, 19
<i>Conocybe pilosella</i> (PERS.: FR.) KÜHNER	23
<i>Conocybe subpubescens</i> P. D. ORTON	8
<i>Conocybe tenera</i> (SCHAEFF.: FR.) FAYOD	23
<i>Conocybe tuxlaensis</i> SINGER	8
<i>Coprinus atramentarius</i> (BULL.: FR.) FR.	7, 23, 25
<i>Coprinus comatus</i> (O. F. MÜLL.: FR.) PERS.	2, 5, 11, 16
<i>Coprinus disseminatus</i> (PERS.: FR.) GRAY	7, 19
<i>Coprinus domesticus</i> (BOLTON: FR.) GRAY	3
<i>Coprinus leiocephalus</i> P. D. ORTON	2, 23
<i>Coprinus micaceus</i> (BULL.: FR.) FR.	12
<i>Coprinus plicatilis</i> (M. A. CURTIS: FR.) FR.	25
<i>Coprinus stercoreus</i> FR.	19
<i>Cortinarius anomalus</i> (FR.: FR.) FR.	5, 8, 9, 13
<i>Cortinarius armeniacus</i> (SCHAEFF.: FR.) FR.	9
<i>Cortinarius bolaris</i> (PERS.: FR.) FR.	10, 13, 16
<i>Cortinarius brunneus</i> (PERS.: FR.) FR.	12
<i>Cortinarius camphoratus</i> FR.	5, 12, 14, 19, 24
<i>Cortinarius caperatus</i> FR.	10
<i>Cortinarius chrysolithus</i> KAUFFMAN	9
<i>Cortinarius cinnamomeus</i> (L.: FR.) FR.	19
<i>Cortinarius croceus</i> FR.	16
<i>Cortinarius cumatilis</i> FR.	23
<i>Cortinarius cyanites</i> FR.	24
<i>Cortinarius flexipes</i> (PERS.: FR.) FR.	7, 9, 10, 13, 14, 19
<i>Cortinarius glaucopus</i> (SCHAEFF.: FR.) GRAY	23
<i>Cortinarius helvelloides</i> (FR.: FR.) FR.	7
<i>Cortinarius helveolus</i> (BULL.) FR.	19
<i>Cortinarius hinnuleus</i> (SOWERBY) FR.	23
<i>Cortinarius malicorius</i> FR.	16, 19
<i>Cortinarius muscigenus</i> PECK	23
<i>Cortinarius olidus</i> J. E. LANGE	24
<i>Cortinarius orellanoides</i> ROB. HENRY	9
<i>Cortinarius russeoides</i> M. M. MOSER	24
<i>Cortinarius sanguineus</i> (WULFEN: FR.) FR.	19
<i>Cortinarius scaurus</i> FR.	14
<i>Cortinarius semisanguineus</i> (FR.) GILLET	10, 19
<i>Cortinarius splendens</i> ROB. HENRY	24
<i>Cortinarius torvus</i> (FR.: FR.) FR.	9
<i>Cortinarius tubarius</i> AMMIRATI & A. H. SM.	13
<i>Cortinarius uliginosus</i> BERK.	19
<i>Cortinarius variegatus</i> (PERS.: FR.) FR.	7, 16
<i>Cortinarius varius</i> FR.	15, 16
<i>Cortinarius vibratilis</i> (FR.: FR.) FR.	14
<i>Cortinarius violaceus</i> (L.: FR.) GRAY	13, 16
<i>Crepidotus cesatii</i> (RABENH.) SACC.	16
<i>Crepidotus mollis</i> (SCHAEFF.: FR.) STAUDE	19
<i>Cystoderma amianthinum</i> (SCOP.) FAYOD	3, 4, 5, 6, 7, 10, 11, 12, 13, 14, 16, 19
<i>Cystoderma carcharias</i> (PERS.) FAYOD	19
<i>Cystoderma terreii</i> (BERK. & BROOME) HARMAJA	10

<i>Cystolepiota hetieri</i> (BOUD.) SINGER	8
<i>Cystolepiota seminuda</i> (LASCH) BON	3, 8, 10, 19, 23
<i>Delicatula integrella</i> (PERS.: FR.) FAYOD	7, 19
<i>Entoloma byssisedum</i> (PERS.: FR.) DONK var. <i>microsporum</i> ESTEVE- RAV. & NOORDEL.	19
<i>Entoloma conferendum</i> (BRITZELM.) NOORDEL.	8, 14, 19
<i>Entoloma elodes</i> (FR.) P. KUMM.	9
<i>Entoloma hirtipes</i> (SCHUMACH.: FR.) M. M. MOSER	23
<i>Entoloma incarnatofuscescens</i> (BRITZELM.) NOORDEL.	8, 15, 23
<i>Entoloma minutum</i> (P. KARST.) NOORDEL.	19
<i>Entoloma nitidum</i> QUÉL.	12, 13, 16, 23
<i>Entoloma pleopodium</i> (DC.: FR.) NOORDEL.	7
<i>Entoloma rhodopolium</i> (FR.: FR.) P. KUMM. var. <i>pseudopolitum</i> NOORDEL.	7
<i>Entoloma rhodopolium</i> (FR.: FR.) P. KUMM. f. <i>nidorosum</i> (FR.) NOORDEL.	16
<i>Entoloma sericatum</i> (BRITZELM.) SACC.	7
<i>Entoloma spec.</i>	8
<i>Flammulina velutipes</i> (M. A. CURTIS: FR.) SINGER	1
<i>Galerina autumnalis</i> (PECK) A. H. SM. & SINGER	19
<i>Galerina clavata</i> (VELEN.) KÜHNER	19
<i>Galerina laevis</i> (PERS.) SINGER	25
<i>Galerina marginata</i> (BATSCH) KÜHNER	5, 8, 10, 11, 19, 23, 24
<i>Galerina paludosa</i> (FR.) KÜHNER	9
<i>Galerina tibiicystis</i> (G. F. ATK.) KÜHNER	7, 14
<i>Galerina triscopa</i> (FR.) KÜHNER	4
<i>Gomphidius maculatus</i> (SCOP.) FR.	23
<i>Gomphidius roseus</i> (FR.) FR.	13
<i>Gymnopilus penetrans</i> (FR.) MURRILL	4, 9
<i>Gymnopus confluens</i> (PERS.: FR.) ANTONÍN, HALLING & NOORDEL.	8, 19, 20, 23
<i>Gymnopus hariolorum</i> (BULL.: FR.) ANTONÍN, HALLING & NOORDEL.	19
<i>Gymnopus peronatus</i> (BOLTON: FR.) ANTONÍN, HALLING & NOORDEL.	8, 16
<i>Hebeloma crustuliniforme</i> (BULL.) QUÉL.	5
<i>Hebeloma laterinum</i> (BATSCH) VESTERH.	7, 22
<i>Hebeloma longicaudum</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	9
<i>Hebeloma mesophaeum</i> (PERS.) QUÉL.	7, 19
<i>Hebeloma pusillum</i> J. E. LANGE	11
<i>Hebeloma radicosum</i> (BULL.: FR.) RICKEN	8, 19
<i>Hebeloma sacchariolens</i> QUÉL.	15, 19
<i>Hebeloma sinapizans</i> (PAULET) SACC.	23
<i>Hemimycena crispuloides</i> ANTONÍN & NOORDEL.	16
<i>Hemimycena cucullata</i> (PERS.: FR.) SINGER	23
<i>Hemimycena gracilis</i> (QUÉL.) SINGER	16, 19, 23
<i>Hygrocybe cantharellus</i> (SCHWEIN.: FR.) MURRILL	14
<i>Hygrocybe coccineocrenata</i> (P. D. ORTON) M. M. MOSER	14
<i>Hygrocybe miniata</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	13
<i>Hygrophoropsis aurantiaca</i> (WULFEN: FR.) MAIRE	4, 5, 8, 10, 12
<i>Hygrophorus agathosmus</i> (FR.) FR.	23
<i>Hygrophorus discoideus</i> (PERS.: FR.) FR.	23
<i>Hygrophorus discoxanthus</i> (FR.) REA	2, 11, 23
<i>Hygrophorus eburneus</i> (BULL.: FR.) FR.	8, 12, 20, 24
<i>Hygrophorus erubescens</i> (FR.: FR.) FR.	23
<i>Hygrophorus fagi</i> G. BECKER & BON	8, 13
<i>Hygrophorus olivaceoalbus</i> (FR.: FR.) FR.	4
<i>Hygrophorus poetarum</i> R. HEIM	23
<i>Hygrophorus pudorinus</i> (FR.: FR.) FR.	16
<i>Hygrophorus pustulatus</i> (PERS.: FR.) FR.	16
<i>Hypholoma capnoides</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	3, 4, 5, 10, 16, 19, 24

<i>Hypholoma elongatum</i> (PERS.: FR.) RICKEN	7
<i>Hypholoma fasciculare</i> (HUDS.: FR.) P. KUMM.	3, 4, 8, 10, 11, 12, 13, 16, 19, 24
<i>Hypholoma fasciculare</i> (HUDS.: FR.) P. KUMM. var. <i>pusillum</i> J. E. LANGE	8
<i>Hypholoma lateritium</i> (SCHAEFF.: FR.) J. SCHRÖT.	4, 13, 19
<i>Hypholoma polytrichi</i> (FR.: FR.) RICKEN	3
<i>Hypholoma radicosum</i> J. E. LANGE	8
<i>Hypholoma udum</i> (PERS.: FR.) KÜHNER	9
<i>Inocybe albovelutipes</i> STANGL	13
<i>Inocybe cervicolor</i> (PERS.) QUÉL.	4, 16, 23
<i>Inocybe cincinnata</i> (FR.: FR.) QUÉL.	3, 16
<i>Inocybe cincinnata</i> (FR.: FR.) QUÉL. var. <i>major</i> (S. PETERSEN) KUYPER	5, 19
<i>Inocybe corydalina</i> QUÉL.	16, 23
<i>Inocybe fibrosa</i> (SOWERBY) GILLET	23
<i>Inocybe geophylla</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	4, 8, 10, 13, 16, 19, 23
<i>Inocybe geophylla</i> (FR.: FR.) P. KUMM. var. <i>lilacina</i> (PECK) GILLET	5, 13, 16, 19, 23
<i>Inocybe glabrescens</i> VELEN.	23
<i>Inocybe glabripes</i> RICKEN	13
<i>Inocybe leptophylla</i> G. F. ATK.	13, 19
<i>Inocybe maculata</i> BOUD.	7
<i>Inocybe napipes</i> J. E. LANGE	3, 4, 19
<i>Inocybe obscurobadia</i> (J. FAVRE) GRUND & D. E. STUNTZ	5
<i>Inocybe phaeodisca</i> KÜHNER	19
<i>Inocybe rimosa</i> (BULL.: FR.) P. KUMM.	7, 12
<i>Inocybe sindonia</i> (FR.) P. KARST.	18
<i>Inocybe striata</i> BRES.	23
<i>Inocybe tenebrosa</i> QUÉL.	23
<i>Inocybe terrigena</i> (FR.) KUYPER	5
<i>Inocybe whitei</i> (BERK. & BROOME) SACC.	16
<i>Kuehneromyces mutabilis</i> (SCHAEFF.: FR.) SINGER & A. H. SM.	13
<i>Laccaria amethystina</i> (HUDS.) COOKE	8, 10, 12, 13, 15, 23
<i>Laccaria laccata</i> (SCOP.: FR.) COOKE	3, 4, 6, 7, 8, 12, 13, 14, 19, 20, 23
<i>Laccaria proxima</i> (BOUD.) PAT.	19
<i>Laccaria pumila</i> FAYOD	7
<i>Laccaria tortilis</i> (BOLTON) COOKE	13
<i>Lacrymaria lacrymabunda</i> (BULL.: FR.) PAT.	16
<i>Lactarius acris</i> (BOLTON: FR.) GRAY	15, 23, 24
<i>Lactarius aurantiacus</i> FR.	5
<i>Lactarius azonites</i> BULL.: FR.	13, 24
<i>Lactarius blennius</i> (FR.: FR.) FR.	3, 7, 8, 10, 11, 12, 16, 19, 23, 24
<i>Lactarius camphoratus</i> (BULL.: FR.) FR.	8, 10, 12, 13, 15
<i>Lactarius circellatus</i> FR.	8, 19, 23
<i>Lactarius deliciosus</i> (L.: FR.) GRAY	7
<i>Lactarius deterrimus</i> GRÖGER	5, 10, 23
<i>Lactarius fluens</i> BOUD.	7, 8, 12, 16, 23
<i>Lactarius fuliginosus</i> (FR.: FR.) FR.	16
<i>Lactarius glyciosmus</i> (FR.: FR.) FR.	7, 16, 19
<i>Lactarius helvus</i> (FR.: FR.) FR.	7, 12, 13
<i>Lactarius lignyotus</i> FR.	4, 8, 12
<i>Lactarius lilacinus</i> (LASCH: FR.) FR.	7
<i>Lactarius luridus</i> (PERS.: FR.) GRAY	24
<i>Lactarius musteus</i> FR.	14
<i>Lactarius necator</i> (BULL.: FR.) PERS.	8, 13, 19
<i>Lactarius obscuratus</i> (LASCH) FR.	7

<i>Lactarius pallidus</i> (PERS.: FR.) FR.	15, 16, 20, 23, 24
<i>Lactarius picinus</i> FR.	16, 23
<i>Lactarius pterosporus</i> ROMAGN.	15, 23, 24
<i>Lactarius pyrogalus</i> (BULL.: FR.) FR.	23
<i>Lactarius quietus</i> (FR.: FR.) FR.	4, 13, 19
<i>Lactarius rufus</i> (SCOP.: FR.) FR.	9, 10, 16
<i>Lactarius salmonicolor</i> R. HEIM & LÉCLAIR	16, 23
<i>Lactarius scrobiculatus</i> (SCOP.: FR.) FR.	8, 16, 19, 23, 24
<i>Lactarius subdulcis</i> (PERS.: FR.) GRAY	6, 8, 9, 10
<i>Lactarius syringinus</i> Z. SCHAEF.	13
<i>Lactarius tabidus</i> FR.	4, 7, 8, 13, 14, 15, 19
<i>Lactarius trivialis</i> (FR.: FR.) FR.	13, 14, 16
<i>Lactarius uvidus</i> (FR.: FR.) FR.	14, 23
<i>Lactarius vellereus</i> (FR.: FR.) FR.	12, 19
<i>Lactarius vietus</i> (FR.: FR.) FR.	7, 23
<i>Lactarius zonarioides</i> KÜHNER & ROMAGN.	16
<i>Leccinum aerugineum</i> (FR.) LANNOY & ESTADÈS	7, 14
<i>Leccinum brunneogriseolum</i> LANNOY & ESTADÈS	7, 21
<i>Leccinum brunneogriseolum</i> LANNOY & ESTADÈS f. <i>chlorinum</i> LANNOY & ESTADÈS	14
<i>Leccinum holopus</i> (ROSTK.) WATLING var. <i>nucatum</i> (LANNOY & ESTADÈS) KLOFAC	7
<i>Leccinum olivaceosum</i> LANNOY & ESTADÈS	7, 13
<i>Leccinum scabrum</i> (BULL.: FR.) GRAY	13
<i>Lepiota aspera</i> (PERS.: FR.) QUÉL.	3, 7, 10, 24
<i>Lepiota boudieri</i> BRES.	3
<i>Lepiota castanea</i> QUÉL.	19
<i>Lepiota cingulum</i> KELDERMAN	15
<i>Lepiota cristata</i> (BOLTON: FR.) P. KUMM.	3, 5, 8, 10, 16, 23
<i>Lepiota magnispora</i> MURRILL	10, 23
<i>Lepiota perplexa</i> KNUDSEN	9
<i>Lepista densifolia</i> (J. FAVRE) SINGER & CLÉMENÇON	15
<i>Lepista flaccida</i> (SOWERBY: FR.) PAT.	3, 10
<i>Lepista nuda</i> (FR.: FR.) COOKE	7
<i>Lyophyllum connatum</i> (SCHUMACH.: FR.) SINGER	4, 6, 8, 10, 12, 16
<i>Macrocyttidia cucumis</i> (PERS.: FR.) JOSS.	8, 16, 19, 23
<i>Macrolepiota fuliginosa</i> (BARLA) BON	2
<i>Marasmiellus perforans</i> (HOFFM.: FR.) ANTONÍN, HALLING & NOORDEL.	2, 16, 19, 23
<i>Marasmius alliaceus</i> (JACQ.: FR.) FR.	3, 8
<i>Marasmius cohaerens</i> (PERS.: FR.) COOKE & QUÉL.	3, 8, 16, 23
<i>Marasmius epiphyllum</i> (PERS.: FR.) FR.	23
<i>Marasmius scorodoni</i> (FR.: FR.) FR.	8
<i>Marasmius setosus</i> (J. SOWERBY) NOORDEL.	19
<i>Marasmius torquescens</i> QUÉL.	19
<i>Marasmius wynnei</i> BERK. & BROOME	8, 19
<i>Megacollybia platyphylla</i> (PERS.: FR.) KOTL. & POUZAR	6, 8, 12, 19, 20
<i>Melanoleuca cognata</i> (FR.) KONRAD & MAUBL.	7
<i>Melanoleuca melaleuca</i> (PERS.: FR.) MURRILL	6
<i>Melanoleuca verrucipes</i> (FR.) SINGER	23
<i>Melanophyllum haematospermum</i> (BULL.: FR.) KREISEL	8
<i>Mycena amicta</i> (FR.: FR.) QUÉL.	10
<i>Mycena arcangeliana</i> BRES.	8, 16
<i>Mycena epipterygia</i> (SCOP.: FR.) GRAY	2, 3, 4, 8, 10, 12, 13, 15, 16, 19, 23
<i>Mycena flavoalba</i> (FR.) QUÉL.	23
<i>Mycena galericulata</i> (SCOP.: FR.) GRAY	7, 11, 19, 23

<i>Mycena galopus</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	4, 5, 6, 8, 12, 14, 16, 19, 23
<i>Mycena galopus</i> (PERS.: FR.) P. KUMM. var. <i>leucogala</i> (COOKE) J. E. LANGE	4
<i>Mycena inclinata</i> (FR.) QUÉL.	8, 13, 15, 19
<i>Mycena leptocephala</i> (PERS.: FR.) GILLET	7
<i>Mycena leptophylla</i> (PECK) SACC.	23
<i>Mycena maculata</i> P. KARST.	10
<i>Mycena pura</i> (PERS.) P. KUMM.	3, 5, 7, 8, 10, 11, 12, 13, 15, 16, 19
<i>Mycena rosea</i> (BULL.) GRAMBERG	2, 7, 11
<i>Mycena sanguinolenta</i> (ALB. & SCHWEIN.: FR.) P. KUMM.	3, 14, 16, 19, 23
<i>Mycena speirea</i> (FR.: FR.) GILLET	7
<i>Mycena viridimarginata</i> P. KARST.	3, 19
<i>Mycena vitilis</i> (FR.) QUÉL.	2
<i>Mycena zephrus</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	4, 8, 12, 13, 19
<i>Nyctalis asterophora</i> FR.	7, 13
<i>Nyctalis parasitica</i> (BULL.: FR.) SINGER	23
<i>Oudemansiella mucida</i> (SCHRAD.: FR.) HÖHN.	8
<i>Panaeolina foenisecii</i> (PERS.: FR.) MAIRE	7, 25
<i>Panaeolus acuminatus</i> (SCHAEFF.) GILLET	4
<i>Paxillus involutus</i> (BATSCH: FR.) FR.	4, 7, 12, 13, 19
<i>Paxillus rubicundulus</i> P. D. ORTON	13, 16, 19
<i>Pholiota astragalina</i> (FR.) SINGER	10, 19
<i>Pholiota elegans</i> JACOBSSON	8
<i>Pholiota flammans</i> (BATSCH: FR.) P. KUMM.	8, 16, 19
<i>Pholiota henningsii</i> (BRES.) P. D. ORTON	7
<i>Pholiota jahnii</i> TJALL.-BEUK. & BAS	15
<i>Pholiota lucifera</i> (LASCH) QUÉL.	8
<i>Pholiota populnea</i> (PERS.: FR.) KUYPER & TJALL.-BEUK.	1
<i>Pholiota spumosa</i> (FR.: FR.) SINGER	11, 19
<i>Pholiota squarrosa</i> (WEIGEL: FR.) P. KUMM.	8, 13, 20
<i>Pholiotina arrhenii</i> (FR.) SINGER	4, 15, 16, 19, 23
<i>Pholiotina brunnea</i> (WATLING) BON	8
<i>Pholiotina filipes</i> (G. F. ATK.) SINGER	4, 5
<i>Pholiotina velata</i> (VELEN.) HAUSKN.	19
<i>Pholiotina vestita</i> (FR.) SINGER	16
<i>Pholiotina vexans</i> (P. D. ORTON) BON	8
<i>Pleurocybella porrigens</i> (PERS.: FR.) SINGER	16
<i>Pleurotus pulmonarius</i> (FR.: FR.) QUÉL.	13
<i>Pluteus atromarginatus</i> (SINGER) KÜHNER	23
<i>Pluteus cervinus</i> (SCHAEFF.) P. KUMM.	4, 8, 10, 12
<i>Pluteus leoninus</i> (SCHAEFF.: FR.) P. KUMM.	8
<i>Pluteus nanus</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	3
<i>Pluteus romellii</i> (BRITZELM.) SACC.	16
<i>Pluteus roseipes</i> HÖHN.	7, 16
<i>Porphyrellus porphyrosporus</i> (FR.) E.-J. GILBERT	19
<i>Psathyrella candolleana</i> (FR.: FR.) MAIRE	8, 11, 16, 23
<i>Psathyrella conopileia</i> (FR.: FR.) ULBR.	23
<i>Psathyrella corrugis</i> (PERS.: FR.) KONRAD & MAUBL. f. <i>gracilis</i> (FR.) ENDERLE	7
<i>Psathyrella impexa</i> (ROMAGN.) BON	4, 8
<i>Psathyrella marcescibilis</i> (BRITZELM.) SINGER	2, 16
<i>Psathyrella prona</i> (FR.) GILLET	2
<i>Psathyrella sacchariolen</i> ENDERLE	4
<i>Psathyrella spadiceogrisea</i> (SCHAEFF.: FR.) MAIRE	11

<i>Psathyrella spadiceogrisea</i> (SCHAEFF.: FR.) MAIRE f. <i>phaeophylla</i> KITS	
VAN WAV.	2
<i>Pseudoclitocybe cyathiformis</i> (BULL.: FR.) SINGER	19
<i>Psilocybe crobula</i> (FR.) SINGER	23
<i>Psilocybe subviscida</i> (PECK) KAUFFMAN	8
<i>Psilocybe subviscida</i> (PECK) KAUFFMAN var. <i>velata</i> NOORDEL.	4
<i>Rhodocollybia butyracea</i> (BULL.: FR.) LENNOX	3
<i>Rhodocollybia butyracea</i> (BULL.: FR.) LENNOX f. <i>asema</i> (FR.: FR.)	
ANTONÍN, HALLING & NOORDEL.	10, 11, 12, 13
<i>Rhodocollybia maculata</i> (ALB. & SCHWEIN.: FR.) SINGER	10, 11, 13, 14
<i>Rhodocybe gemina</i> (FR.) KUYPER & NOORDEL.	11
<i>Rickenella fibula</i> (BULL.: FR.) RAITHELH.	10, 19
<i>Russula adusta</i> (PERS.: FR.) FR.	24
<i>Russula alnetorum</i> ROMAGN.	19
<i>Russula aurea</i> PERS.	16, 23
<i>Russula betularum</i> HORA	7, 14
<i>Russula brunneoviolacea</i> CRAWSHAY	7, 16
<i>Russula caerulea</i> (PERS.) FR.	7
<i>Russula cavipes</i> BRITZELM.	16, 23
<i>Russula chloroides</i> (KROMBH.) BRES.	19, 20
<i>Russula claroflava</i> GROVE	7, 14
<i>Russula cyanoxantha</i> (SCHAEFF.) FR.	2, 3, 4, 5, 8, 10, 11, 12, 15, 16, 20, 23
<i>Russula decolorans</i> (FR.: FR.) FR.	10
<i>Russula densifolia</i> GILLET	5, 7, 10, 12, 13, 16, 23, 24
<i>Russula emetica</i> (SCHAEFF.: FR.) PERS.	7, 13, 15
<i>Russula fellea</i> (FR.: FR.) FR.	5, 8, 10, 11, 15, 16, 23
<i>Russula foetens</i> PERS.: FR.	15
<i>Russula illota</i> ROMAGN.	8
<i>Russula integra</i> (L.) FR.	10
<i>Russula laurocerasi</i> MELZER	8, 11, 16
<i>Russula lepida</i> FR.	8, 10, 11, 12, 16
<i>Russula mairei</i> SINGER	7, 8, 10, 13, 24
<i>Russula nigricans</i> (BULL.) FR.	4, 5, 7, 8, 10, 12, 13, 16, 19, 23
<i>Russula ochroleuca</i> PERS.	2, 3, 4, 5, 6, 7, 8, 10, 11, 12, 13, 14, 16, 19, 20
<i>Russula olivacea</i> (SCHAEFF.) PERS.	23, 24
<i>Russula puellaris</i> FR.	19
<i>Russula queletii</i> FR.	4, 5, 8, 13, 15, 16, 19
<i>Russula raoultii</i> QUÉL.	15, 16
<i>Russula romellii</i> MAIRE	5
<i>Russula sanguinea</i> FR.	13
<i>Russula sardonis</i> FR.	10, 14
<i>Russula turci</i> BRES.	8, 16
<i>Russula velutipes</i> VELEN.	8
<i>Russula vesca</i> FR.	3, 11, 12, 13, 20
<i>Russula violeipes</i> QUÉL.	7, 8, 10, 12
<i>Russula virescens</i> (SCHAEFF.) FR.	19
<i>Russula viscida</i> KUDŔNA	15, 16
<i>Russula xerampelina</i> (SCHAEFF.) FR.	7, 12
<i>Sericeomyces sericifer</i> (LOCQ.) DØSSING	8
<i>Setulipes androsaceus</i> (L.: FR.) ANTONIN	10, 13, 19
<i>Simocybe centunculus</i> (FR.: FR.) P. KARST.	23
<i>Strobilomyces strobilaceus</i> (SCOP.: FR.) BERK.	8, 12
<i>Strobilurus esculentus</i> (WULFEN: FR.) SINGER	8

<i>Stropharia aeruginosa</i> (M. A. CURTIS: FR.) QUÉL.	4, 16
<i>Suillus bovinus</i> (L.: FR.) ROUSSEL	5, 13, 14
<i>Suillus grevillei</i> (KLOTZSCH: FR.) SINGER	5, 23
<i>Suillus variegatus</i> (SWARTZ: FR.) RICHON & ROZE	13
<i>Suillus viscidus</i> (L.) ROUSSEL	23
<i>Tapinella atrotomentosa</i> (BATSCH: FR.) ŠUTARA	10
<i>Tephrocybe inodora</i> (KÜHNER) BON	8
<i>Tephrocybe palustris</i> (PECK) DONK	7, 9
<i>Tephrocybe putida</i> (SACC.) M. M. Moser	16
<i>Tephrocybe rancida</i> (FR.: FR.) DONK	13, 15
<i>Tricholoma album</i> (SCHAEFF.: FR.) P. KUMM.	8
<i>Tricholoma album</i> (SCHAEFF.: FR.) P. KUMM. var. <i>thalliophilum</i> (ROB. HENRY) BON	8
<i>Tricholoma fulvum</i> (BULL.: FR.) BIGEARD & H. GUILL.	16
<i>Tricholoma orirubens</i> QUÉL.	7
<i>Tricholoma psammopus</i> (KALCHBR.) QUÉL.	23
<i>Tricholoma stiparophyllum</i> (N. LUND) P. KARST.	13, 14
<i>Tricholoma sulphureum</i> (BULL.: FR.) P. KUMM.	7, 8, 10, 19
<i>Tricholoma sulphureum</i> (BULL.: FR.) P. KUMM. var. <i>coronarium</i> (PERS.) NÜESCH	23
<i>Tricholoma terreum</i> (SCHAEFF.: FR.) P. KUMM.	5
<i>Tricholoma ustale</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	8, 15
<i>Tricholoma vaccinum</i> (SCHAEFF.: FR.) P. KUMM.	5, 23
<i>Tricholoma virgatum</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	8
<i>Tricholomopsis rutilans</i> (SCHAEFF.: FR.) SINGER	4, 11, 19
<i>Tubaria conspersa</i> (PERS.: FR.) FAYOD	25
<i>Tubaria furfuracea</i> (PERS.: FR.) GILLET	8, 23
<i>Tylopilus felleus</i> (BULL.: FR.) P. KARST.	4, 8, 10, 12, 19
<i>Volvariella murinella</i> (QUÉL.) COURTEC.	23
<i>Volvariella pusilla</i> (PERS.: FR.) SINGER	5
<i>Xerocomus badius</i> (FR.: FR.) E.-J. GILBERT	2, 3, 4, 6, 8, 10, 11, 12, 13, 16, 19
<i>Xerocomus chrysenteron</i> (BULL.) QUÉL.	10
<i>Xerocomus ferrugineus</i> (SCHAEFF.) BON	12
<i>Xerocomus pruinatus</i> (FR.) QUÉL.	8, 12
<i>Xerocomus subtomentosus</i> (L.: FR.) QUÉL.	10, 11
<i>Xeromphalina campanella</i> (BATSCH: FR.) MAIRE	8, 19, 23
<i>Xerula melanotricha</i> DÖRFELT	16
<i>Xerula radicata</i> (RELHAN: FR.) DÖRFELT	7

***Aphylophorales* s. l.**

<i>Albatrellus citrinus</i> RYMAN	23
<i>Albatrellus confluens</i> (ALB. & SCHWEIN.: FR.) KOTL. & POUZAR	23
<i>Albatrellus subrubescens</i> (MURRILL) POUZAR	19
<i>Amylostereum areolatum</i> (CHAILLET: FR.) BOIDIN	23
<i>Antrodia serialis</i> (FR.: FR.) DONK	19, 23
<i>Auriscalpium vulgare</i> GRAY	12
<i>Bjerkandera adusta</i> (WILLD.: FR.) P. KARST.	3, 8, 11, 19, 23
<i>Bjerkandera fumosa</i> (PERS.: FR.) P. KARST.	11, 23
<i>Calocera cornea</i> (BATSCH: FR.) FR.	3
<i>Calocera viscosa</i> (PERS.: FR.) FR.	2, 3, 4, 8, 10, 12, 13, 19
<i>Cantharellus cibarius</i> FR.: FR.	5, 9, 10, 23
<i>Cantharellus cibarius</i> FR.: FR. var. <i>amethysteus</i> QUÉL.	5, 19
<i>Cantharellus friesii</i> QUÉL.	8
<i>Cantharellus tubaeformis</i> (BULL.: FR.) FR.	10

<i>Cantharellus tubaeformis</i> (BULL.: FR.) FR. var. <i>lutescens</i> (FR.) GILLET	5, 10, 19
<i>Chondrostereum purpureum</i> (PERS.: FR.) POUZAR	1, 23
<i>Clathrus archeri</i> (BERK.) DRING	23
<i>Clavaria acuta</i> SOWERBY: FR.	16
<i>Clavaria argillacea</i> PERS.: FR. var. <i>sphagnicola</i> (BOUD.) CORNER	7, 21
<i>Clavaria daulnoyae</i> QUÉL.	16
<i>Clavariadelphus truncatus</i> (QUÉL.) DONK	16, 23
<i>Clavulina cinerea</i> (BULL.: FR.) J. SCHRÖT.	4
<i>Clavulina coralloides</i> (L.: FR.) J. SCHRÖT.	7, 8, 12, 13, 16, 19, 23
<i>Clavulina rugosa</i> (BULL.: FR.) J. SCHRÖT.	19, 23
<i>Climacocystis borealis</i> (FR.: FR.) KOTL. & POUZAR	8, 16, 19
<i>Coriolopsis gallica</i> (FR.: FR.) RYVARDEN	25
<i>Craterellus cornucopioides</i> (L.: FR.) PERS.	8, 9, 15
<i>Cyathus striatus</i> (HUDS.: PERS.) WILLD.	3, 4, 8, 19
<i>Daedaleopsis confragosa</i> (BOLTON: FR.) J. SCHRÖT.	7, 8, 14, 19
<i>Datronia mollis</i> (SOMMERF.: FR.) DONK	15, 16
<i>Fomes fomentarius</i> (L.: FR.) J. J. KICKX	3, 8, 10, 11, 23, 24
<i>Fomitopsis pinicola</i> (SWARTZ: FR.) P. KARST.	8, 12, 16, 23
<i>Ganoderma applanatum</i> (PERS.) PAT.	8, 11, 13, 19, 23
<i>Gastrum fimbriatum</i> FR.	10, 11, 19, 23
<i>Gastrum rufescens</i> PERS.: PERS.	13
<i>Gloeophyllum abietinum</i> (BULL.: FR.) P. KARST.	23
<i>Gloeophyllum odoratum</i> (WULFEN: FR.) IMAZEKI	7, 8, 13, 14, 15, 16, 19, 24
<i>Gloeophyllum sepiarium</i> (WULFEN: FR.) P. KARST.	3, 4, 13, 23
<i>Heterobasidion annosum</i> (FR.: FR.) BREF.	12, 15, 16, 19, 23
<i>Hydnum repandum</i> L.: FR.	7, 8, 13, 23
<i>Hydnum rufescens</i> FR.: FR.	12, 13
<i>Hymenochaete carpatica</i> PILÁT	15
<i>Hymenochaete tabacina</i> (SOWERBY: FR.) LÉV.	11
<i>Inonotus nodulosus</i> (FR.) P. KARST.	2
<i>Inonotus radiatus</i> (SOWERBY: FR.) P. KARST.	13
<i>Irpex lacteus</i> (FR.: FR.) FR.	13
<i>Lasiochlaena benzoina</i> (WAHLENB.: FR.) P. KARST.	3, 8
<i>Lentinellus cochleatus</i> (PERS.: FR.) P. KARST.	4, 8
<i>Lenzites betulina</i> (L.: FR.) FR.	23
<i>Lycoperdon foetidum</i> BONORD.	4
<i>Lycoperdon muscorum</i> MORGAN	14
<i>Lycoperdon perlatum</i> PERS.: PERS.	2, 3, 4, 7, 8, 10, 11, 13, 16, 20, 23
<i>Lycoperdon pyriforme</i> SCHAEFF.: PERS.	13, 16, 23
<i>Lycoperdon umbrinum</i> PERS.: PERS.	13
<i>Meripilus giganteus</i> (PERS.: FR.) P. KARST.	9
<i>Multiclavula mucida</i> (PERS.) R. H. PETERSEN	19
<i>Oligoporus caesius</i> (SCHRAD.: FR.) GILB. & RYVARDEN	2, 8, 19
<i>Oligoporus stipticus</i> (PERS.: FR.) GILB. & RYVARDEN	3, 8, 16
<i>Oligoporus subcaesius</i> (A. DAVID) RYVARDEN & GILB.	7, 16, 23
<i>Oligoporus tephroleucus</i> (FR.) GILB. & RYVARDEN	13
<i>Phallus impudicus</i> L.: PERS.	8
<i>Phellinus igniarius</i> (L.: FR.) QUÉL.	8
<i>Phellinus rhamni</i> (M. BONDARTSEVA) H. JAHN	21
<i>Phlebia tremellosa</i> (SCHRAD.: FR.) NAKASONE & BURDS.	23
<i>Physisporinus sanguinolentus</i> (ALB. & SCHWEIN.: FR.) PILÁT	13
<i>Physisporinus vitreus</i> (PERS.: FR.) P. KARST.	8, 11
<i>Piptoporus betulinus</i> (BULL.: FR.) P. KARST.	13, 14
<i>Plicatura crispa</i> (PERS.: FR.) REA	8, 23
<i>Polyporus alveolaris</i> (DC.: FR.) BONDARTSEV & SINGER	15

<i>Polyporus brumalis</i> (PERS.) FR.	3, 6, 8, 23
<i>Pseudohydnum gelatinosum</i> (SCOP.: FR.) P. KARST.	15, 19
<i>Pycnoporus cinnabarinus</i> (JACQ.: FR.) P. KARST.	19
<i>Ramaria eumorpha</i> (P. KARST.) CORNER	13
<i>Ramaria flaccida</i> (FR.: FR.) BOURDOT	10, 19
<i>Ramaria largentii</i> MARR & D. E. STUNTZ	16, 23
<i>Ramaria stricta</i> (PERS.: FR.) QUÉL.	14
<i>Sarcodon imbricatus</i> (L.: FR.) P. KARST.	16
<i>Sarcodon leucopus</i> (PERS.) MAAS GEEST. & NANNF.	23
<i>Schizophyllum commune</i> FR.: FR.	1, 19, 23
<i>Schizopora radula</i> (PERS.: FR.) HALLENB.	8
<i>Scleroderma citrinum</i> PERS.: PERS.	13, 19
<i>Scleroderma verrucosum</i> (BULL.: PERS.) PERS.	8
<i>Skeletocutis nivea</i> (JUNGH.) JEAN KELLER	8, 23
<i>Steccherinum ochraceum</i> (PERS.: FR.) GRAY	15
<i>Stereum hirsutum</i> (WILLD.: FR.) GRAY	8, 13
<i>Stereum rugosum</i> (PERS.: FR.) FR.	8
<i>Thelephora penicillata</i> (PERS.: FR.) FR.	16
<i>Thelephora terrestris</i> WILLD.: FR.	14
<i>Trametes hirsuta</i> (WULFEN: FR.) PILÁT	3, 23
<i>Trametes pubescens</i> (SCHUMACH.: FR.) PILÁT	7, 14, 23
<i>Trametes suaveolens</i> (L.: FR.) FR.	13, 19
<i>Trametes versicolor</i> (L.: FR.) PILÁT	3, 8, 10, 23
<i>Tremiscus helvelloides</i> (DC.: FR.) DONK	16
<i>Typhula erythropus</i> (PERS.) FR.	7

Ascomycota

<i>Aleuria aurantia</i> (PERS.: FR.) FÜCKEL	4, 8, 19
<i>Bisporella citrina</i> (BATSCH: FR.) KÖRF & S. E. CARP.	15, 19, 23
<i>Cordyceps ophioglossoides</i> (EHRENB.: FR.) LINK	7, 10
<i>Helvella crispa</i> (SCOP.: FR.) FR.	7, 19
<i>Helvella elastica</i> BULL.: FR.	16, 19, 23
<i>Helvella ephippium</i> LÉV.	19
<i>Helvella lactea</i> BOUD.	7
<i>Helvella lacunosa</i> AFZEL.: FR.	7, 19
<i>Helvella macropus</i> (PERS.: FR.) P. KARST.	7
<i>Hypocrea citrina</i> (PERS.: FR.) FR.	4
<i>Hypocrea spec.</i>	8
<i>Hypoxyton fragiforme</i> (PERS.: FR.) J. KICKX F.	3
<i>Kretzschmaria deusta</i> (HOFFM.) P. M. D. MARTIN	8, 16
<i>Lasiosphaeria ovina</i> (FR.: FR.) CES. & DE NOT.	13
<i>Leotia lubrica</i> (SCOP.: FR.) PERS.	19
<i>Neobulgaria pura</i> (PERS.: FR.) PETR.	23
<i>Onygena corvina</i> ALB. & SCHWEIN.: FR.	9
<i>Otidea concinna</i> (PERS.: FR.) SACC.	9
<i>Peziza michelii</i> (BOUD.) DENNIS	7
<i>Peziza succosa</i> BERK.	19
<i>Rhytisma acerinum</i> (PERS.: FR.) FR.	7
<i>Scutellinia nigrohirtula</i> (SVRČEK) LE GAL	23
<i>Scutellinia scutellata</i> (L.: FR.) LAMBOTTE	4
<i>Scutellinia subhirtella</i> SVRČEK	8
<i>Scutellinia umbrorum</i> (FR.: FR.) LAMBOTTE	8
<i>Xylaria hypoxyton</i> (L.) GREV.	8, 13, 20, 23
<i>Xylaria longipes</i> NITSCHKE	8
<i>Xylaria polymorpha</i> (PERS.) GREV.	16

Myxomycetes

<i>Arcyria denudata</i> (L.) WETTST.	13
<i>Ceratiomyxa fruticulosa</i> (O. F. MÜLL.) T. MACBR.	19
<i>Lycogala epidendrum</i> (L.) FR.	8

Bemerkungen zu einigen interessanten Funden

Clitocybe martiorum J. FAVRE

Merkmale:

Hut: 20-40 mm breit, bis 15 mm hoch, flach konvex, flach halbkugelig mit stark eingerolltem, teilweise wellig gekerbtem Rand; nicht hygrophan (feucht höchstens etwas wasserfleckig werdend), nicht gerieft; jung und frisch hell milchkaffeebraun, hellbraun, hell graulich braun, alt kaum ausbleichend. Oberfläche stark mehlig bereift, auf Druck braun fleckend.

Lamellen: schwach bis deutlich herablaufend, dicht, schmal, schon jung braun, später tabakbraun, mit leicht hellerer, glatter Schneide.

Stiel: 30-50 mm lang, 8-20 mm dick, zylindrisch oder leicht bauchig, in Hutfarbe, aber heller, an der Spitze etwas bereift, sonst kahl, längsfaserig, teilweise gedreht, auf Druck braun verfärbend.

Fleisch: hellbraun, im Stiel bis dunkelbraun, mit leicht mehlig-spermatischem Geruch (ähnlich manchen Lepisten), Geschmack etwas unangenehm, nicht bitter oder scharf.

Sporenpulver: nicht erhalten.

Sporen: 3,5-4,5 x 2-3 µm, im Mittel 4,0 x 2,5 µm, ellipsoidisch, dünnwandig, glatt, hyalin, inamyloid; keine Tetraden.

Basidien: 4-sporig.

Cheilo- und Pleurozystiden: fehlend.

Huthaut: eine Kutis aus etwas verwobenen Hyphen mit einzelnen aufgerichteten Elementen; Pigment intrazellulär.

Habitat: in der Laubstreu (u. a. *Fagus*) im Mischwald.

Untersuchte Kollektion: Oberösterreich, Braunau am Inn, Tarsdorf, Filzmoos (MTB 7943/1), 28. 9. 2006, leg. H. FORSTINGER (WU 26773).

Bemerkungen:

Der Fund aus Oberösterreich entspricht makroskopisch ganz exakt den Abbildungen von ROMAGNESI & MARGAINE (1964), BON (1993: 53) und MOSER & JÜLICH (1985: III/2). *Clitocybe martiorum* wird von BON (1993: 46) in die Gattung *Lepista* transferiert, wohl wegen des etwas pigmentierten Sporenpulvers.

Die Art war lange Zeit in Mitteleuropa nahezu unbekannt, dürfte aber in den vergangenen Jahren deutlich häufiger geworden sein, sie wurde öfter auch in Süddeutschland gefunden (C. HAHN, pers. Mitt.).

***Lactarius syringinus* Z. SCHAEF. (Abb. 1)**

Merkmale:

Hut: 47-92 mm breit, flach konvex, schon jung mit niedergedrückter Mitte und stark eingerolltem Rand, älter stärker trichterig, jung dunkel violettbraun, violettlich graubraun, dunkelmagenta (Komerup & Wanscher 1975: 11F3-4, 12F3-4, 13F4), später graubraun (10E3, 10E3-4, 11DE3), alt in der Randzone stärker ausbleichend, bis hell graurot (7AB3) oder graurot (7BC4); Oberfläche feucht schleimig, älter mehr klebrig, glänzend, jung ungezont, alt schwach gezont.

Lamellen: L = 44-80, l = 9-11, leicht herablaufend, sehr gedrängt, schmal, cremefarben.

Stiel: 45-55 mm lang, 11-17 mm dick, zylindrisch, weißlich mit graurotem Stich, älter bis schmutzig fleischfarben, an der Spitze etwas heller; Oberfläche glatt, leicht glänzend, vereinzelt mit schwachen Längsrillen.

Fleisch: hell creme, relativ dick, fast mild, Geruch unbedeutend. Milch weiß, später graugrün verfärbend, scharf.

Sporen: 7,5-9 x 6-7 µm, im Mittel 8,3 x 6,5 µm, mit ca. 0,5 µm hohen Warzen und Graten; diese oft verbunden und verzweigt. Plage amyloid.

Basidien: meist 4-sporig.

Cheilo- und Pleurozystiden: lanzettförmig, häufig.

Huthaut: Ixocutis.

Habitat: bei Birke und Fichte, saurer, anmooriger Boden.

Untersuchte Kollektion: Oberösterreich, Braunau am Inn, Franking, Ibmer Moor (MTB 7943/2), leg. W. KLOFAC, D. PRELICZ, G. BETZ & H. VALDA (WU 26769).

Bemerkungen:

Der Fund aus Oberösterreich weicht in einigen Merkmalen leicht von den Beschreibungen in der Literatur (SCHAEFER 1956, HEILMANN-CLAUSEN & al. 1998) ab. Der Hut ist jung fast ungezont, alt nur schwach gezont, und bleicht alt etwas stärker aus. Trotzdem sind die Farben von dem nahe stehenden *Lactarius vietus* (FR.: FR.) FR. deutlich verschieden und vor allem jung viel zu dunkel. Ein weiterer kleiner Unterschied besteht in der Sporenform, sie ist beim Fund aus Franking etwas mehr länglich-ellipsoidisch.

Die Art ist sicher wesentlich seltener als *L. vietus* und möglicherweise früher des öfteren mit dieser verwechselt worden. Aus Österreich ist sie bisher von einem einzigen Fund im Waldviertel (Niederösterreich) bekannt.

***Lepiota cingulum* KELDERMAN**

Dieser Vertreter der Sekt. *Stenosporae* (J. E. LANGE) KÜHNER war bis vor wenigen Jahren aus Österreich nicht bekannt (HAUSKNECHT & PIDLICH-AIGNER 2005). Erst nachher wurde eine Kollektion aus dem Burgenland gemeldet, und 2006 folgte eine weitere im Rahmen der oberösterreichischen Arbeitstagung.

Lepiota cingulum ähnelt in Größe und Robustheit der Fruchtkörper *Lepiota brunneoincarnata* CHODAT & C. MARTIN, unterscheidet sich aber vor allem durch die Sporenform. Die Art ist auch in Westeuropa selten (VELLINGA 2001).

Untersuchte Kollektion: Oberösterreich, Braunau am Inn, Lochen, Reitsham (MTB 8044/2), 30. 9. 2006, leg. H. FORSTINGER, conf. H. A. HUIJSER (WU 26819).

Pholiota elegans JACOBSSON

Merkmale:

Hut: 52 mm breit, ca. 10 mm hoch, flach konvex, Mitte leicht niedergedrückt und Rand deutlich eingerollt, nicht hygrophan, nicht gerieft; in der Mitte hell orangebraun, orange, Rand gelblich, hell orangegelblich; Oberfläche glatt, glänzend, feucht sicher schleimig; Velum in der Randzone als weißliche, feine Schüppchen vorhanden.

Lamellen: ausgebuchtet angewachsen, dicht, schmal, stumpf beige, Schneide gleichfarbig, glatt.

Stiel: 70 mm lang, 9 mm dick, zylindrisch, zur Basis hin leicht zuspitzend, in ganzer Länge gelblich; mit faseriger Velumzone, ab Stielmittle mit dunkleren, orangeföhlchen bis bräunlichorangen, feinen Schüppchen.

Fleisch: hellgelb, im Stiel hohl, mit Geruch und Geschmack ähnlich Sägespänen, nicht bitter.

Sporen: 5,5-7 x 3-4 µm, im Mittel 6,6 x 3,6 µm, Q = 1,75-1,9, ellipsoidisch, oft leicht bohnenförmig, dünnwandig mit kleinem Keimporus, hellgelb in KOH.

Basidien: 4-sporig, 20-25 x 6-7 µm.

Schnallen: vorhanden.

Cheilozystiden: 40-60 x 10-15 µm, spindelig, spindelig-bauchig bis utriform, auch mit leicht verdickter Spitze, oft dickwandig mit leicht gelblicher Wand, viele mit kristallähnlichen Inkrustationen; Lamellenschneide steril.

Pleurozystiden: 45-70 x 10-18 µm, extrem häufig, ähnlich den Cheilozystiden, aber oft länger.

Huthaut: Ixocutis.

Habitat: stark verrotteter Stumpf von *Picea abies* L.

Untersuchte Kollektion: Oberösterreich, Braunau am Inn, Tarsdorf, Huckinger See (MTB 7943/1), 29. 9. 2006, leg. W. KLOFAC, det. V. ANTONIN (WU 26778).

Bemerkungen:

Pholiota elegans kommt *P. lubrica* (PERS.: FR.) SINGER nahe, unterscheidet sich aber durch etwas andere, oft mehr gelbe Farben (vor allem am Hutrand und in den Lamellen) und hellere, kleinere Sporen. Die Art wurde erst vor etwa 1 ½ Jahrzehnten auf Grund von Funden aus Schweden, Norwegen und Finnland neu beschrieben (JACOBSSON 1991) und war bis dahin nur von diesen Ländern bekannt. HOLEC (2001) zitiert Funde aus Tschechien, Polen und der Slowakei.

Der Einzelfund aus Oberösterreich ist mikroskopisch sehr ähnlich der Abbildung von HOLEC (2001: Pl. 31) aus Šumava und ein Erstfund für Österreich.

Pholiota henningsii (BRES.) P. D. ORTON

Diese zu Recht in allen Roten Listen Mitteleuropas als stark gefährdet eingestufte Art wurde in Österreich nach dem Krieg insgesamt drei Mal gemeldet, und zwar aus dem Kreuzbacher Moor (leg. M. MOSER, siehe HOLEC 2001: 145), aus einem kleinen Moor bei Obertilliach, Osttirol (HAUSKNECHT & al. 2003) und nun aus dem NSG Holzöster.

Untersuchte Kollektion: Oberösterreich, Franking, NSG Holzöster (MTB 7943/1), 28. 9. 2006, leg. & det. V. ANTONIN (BRNM).

***Pholiotina filipes* (G. F. ATK.) SINGER (Abb. 2)**

Merkmale:

Hut: 4-16 mm breit, bis 10 mm hoch, flach konvex, flach kegelig-konvex, alt mit leicht aufgerolltem Rand, hygrophan, deutlich gerieft; jung und feucht hellbraun, kamelbraun (Kornerup & Wanscher 1975: 7D5, 7D4, 6-7D4), ausblassend nach orange-weiß, rosaweiß (6-7A2); Oberfläche glatt, fein bereift; Velum fehlend.

Lamellen: schmal angewachsen, dicht bis mäßig entfernt, relativ schmal, jung rostgelblich, alt maximal hell rostbraun mit gleichfarbiger, leicht bewimperter Schneide.

Stiel: 30-40 mm lang, 0,7-1,5 mm dick, fadenförmig, Basis mit kleinem Knöllchen, erst weißlich, später höchstens hell ocker, in ganzer Länge fein bereift-behaart.

Fleisch: ohne Geruch.

Sporen: 7-9 x 4-5 µm, im Mittel 7,9-8,2 x 4,4-4,6 µm, Q = 1,6-1,9, ellipsoidisch, nicht lentiform, dünnwandig mit ca. 1 µm breitem Keimporus, gelb bis ockergelb in KOH.

Basidien: 4-sporig, 15-22 x 8-12 µm.

Schnallen: vorhanden, aber oft selten.

Cheilozystiden: 40-70 x 10-13 µm, spindelförmig, zylindrisch-bauchig, dünnwandig.

Kaulozystiden: ähnlich geformt, oft auch größer und stärker variabel, in ganzer Stiellänge vorhanden.

Huthaut: hymeniform aus rundlich-gestielten Elementen, dazwischen reichlich Pileozystiden ähnlich den Cheilozystiden.

Habitat: Schlagfläche in Mischwald, auf Holzhäckseln, sehr gesellig.

Untersuchte Kollektionen: Oberösterreich, Braunau am Inn, Tarsdorf, Oberer Weilharter Forst (MTB 7843/3), 26. 9. 2006, leg. W. KLOFAC & D. PRELICZ (WU 26826); - - 27. 9. 2006, leg. A. HAUSKNECHT (WU 26827); - - 27. 9. 2007, leg. W. KLOFAC, A. HAUSKNECHT & K. F. REINWALD (WU 26828, WU 26829).

Bemerkungen:

Die überaus reichhaltigen Kollektionen vom Weilharter Forst hatten extrem kleine Sporen, die zwischen jenen von *Pholiotina parvula* (DOSSING & WATLING) BON und *P. filipes* lagen; auch die Größe der Cheilozystiden konnte auf beide Arten zutreffen. Die konstant dunkler gefärbten, feucht schön gerieften Hüte und etwas größeren Fruchtkörper mit längeren Stielen entsprachen aber eindeutig *P. filipes*. Auch die Form der Zystiden paßte nicht für *P. parvula*. Derartig kleinsporige Kollektionen von Holzhäckseln traten in den vergangenen Jahren vermehrt in verschiedenen Regionen auf, es gibt aber Übergänge zu Funden mit normal großen Sporen von eher mageren Standorten. Aus diesen Gründen wird ihnen kein infraspezifischer Status beigemessen (HAUSKNECHT 2007: 98).



Abb. 1. *Lactarius syringinus*. – Phot. A. HAUSKNECHT. – Abb. 2. *Pholiotina filipes*. – Phot. K. F. REINWALD. – Abb. 3. *Tricholoma album* var. *thalliophilum*. – Phot. K. F. REINWALD.

Psathyrella sacchariolens ENDERLE

Eine prachtvolle Kollektion dieses attraktiven und leicht zu bestimmenden Faserlings gelang auf einem Kahlschlag im Oberen Weilhart Forst. Die Art wuchs dort zusammen mit *Psathyrella impexa* (ROMAGN.) BON und *Pholiotina filipes*.

Die jungen Fruchtkörper mit reichlichem, den ganzen Hut und Stiel fast sparrig-schuppig bedeckendem Velum und auffallend süßlichem Geruch waren typisch für diese relativ seltene Art.

Untersuchte Kollektion: Oberösterreich, Braunau am Inn, Tarsdorf, Oberer Weilhart Forst (MTB 7843/3), 27. 9. 2006, leg. A. HAUSKNECHT, W. KLOFAC, K. F. REINWALD & D. PRELICZ (WU 26794).

Tricholoma album (SCHAEFF.: FR.) P. KUMM. var. *thalliophilum* (ROB. HENRY) BON (Abb. 3)

Merkmale:

Hut: 40-80 mm breit, bis 25 mm hoch, flach konvex, Mitte kaum niedergedrückt, ohne Buckel, Rand eingerollt, oft unregelmäßig wellig, gekerbt; jung in der Mitte hell grau-orange, hell bräunlichorange (5B3, 5C3), zum Rand hin birkengrau, alabaster (5B2-3, 5B2), älter nur wenig aufhellend, Mitte etwa orangeweiß, marmorweiß (5AB2); Oberfläche glatt, matt bis etwas glänzend.

Lamellen: ausgebuchtet angewachsen, entfernt, relativ breit, erst orangeweiß (5A2), später etwas dunkler, marmorweiß (5AB2), dunkler fleckend; Schneide deutlich gesägt.

Stiel: 60-150 mm lang, 8-15 mm dick, zylindrisch oder mit allmählich sich verdickender Basis, weiß bis weißlich, auch alt an der Basis hell bleibend, etwas längs gestreift.

Fleisch: weiß, fest, Geruch im Schnitt zunächst mehlig, bald unangenehm ähnlich *Tricholoma sulphureum* (BULL.: FR.) P. KUMM.; Geschmack zunächst scharflich, bald deutlich scharf.

Chemische Reaktionen: nicht durchgeführt.

Exsikkat: Hut milchkaffeebraun, hell graubräunlich, Lamellen etwas dunkler, mit mehr braunen Farben.

Sporen: 4,5-6 x 3,5-4 µm, im Mittel 5,4 x 3,8 µm, ellipsoidisch, hyalin, inamyloid.

Basidien: 4-sporig.

Schnallen: extrem selten in den Hyphen der Huthaut, auch sonst selten.

Cheilo- und Pleurozystiden: fehlend.

Huthaut: Kutis, Pigment schwach, leicht intrazellulär.

Habitat: in der Laubstreu unter Rotbuche, gesellig.

Untersuchte Kollektion: Oberösterreich, Braunau am Inn, Tarsdorf, Huckinger See (MTB 7943/1), 29. 9. 2006, W. DÄMON & al. (WU 26780).

Bemerkungen:

Der reichliche Fund unter *Fagus sylvatica* L. bereitete erhebliche Kopfzerbrechen. Die Hutfarbe entsprach am ehesten *Tricholoma lascivum* (FR.: FR.) GILLET, für diese Art sind aber die Lamellen zu hell und der Geruch stimmt nicht, weiters sind die Sporen zu

klein und Schnallen in der Huthaut zu spärlich. Obwohl makroskopisch deutlich verschieden, paßt mikroskopisch nur *T. album* (SCHAEFF.: FR.) P. KUMM., sowohl was die Sporengröße als auch die Schnallenverhältnisse in der Huthaut betrifft.

Nach einigen Recherchen stießen wir schließlich auf die Tafel 843 bei MARCHAND (1986), welche ganz exakt unserem Fund entsprach. Auch die dort gegebene Beschreibung deckte sich gut mit der Kollektion vom Huckinger See, auch wenn der Geschmack als bitter, nicht scharf angegeben wird und wir keine chemische Reaktion mit Thalliumoxyd durchgeführt hatten.

NOORDELOOS & CHRISTENSEN (1999) messen dieser Varietät wegen der völligen Übereinstimmung der mikroskopischen Merkmale keine Bedeutung bei. Die makroskopischen Unterschiede zu *T. album* var. *album* sind aber unserer Meinung nach für den Status einer Varietät ausreichend.

Wir danken den Teilnehmern der Arbeitstagung für die Zurverfügungstellung ihrer Fundaufzeichnungen. Herrn K. F. REINWALD sind wir dankbar für die Erlaubnis, seine Farbfotos publizieren zu dürfen.

Literatur

- BON, M., 1993: Agaricomycetes rares ou interessantes de Nord-Picardie. – Doc. Mycol. **22/88**: 41-48.
- HAUSKNECHT, A., 2007: Beiträge zur Kenntnis der *Bolbitiaceae* 11. Unberingte Arten der Gattung *Pholiotina*. – Österr. Z. Pilzk. **16**: 35-116.
- JAKLITSCH, W., KRISAI-GREILHUBER, I., 2003: Rezente Pilzfunde aus Osttirol. – Österr. Z. Pilzk. **12**: 153-192.
- PIDLICH-AIGNER, H., 2005: *Lepiotaceae* (Schirmlinge) in Österreich. 2. Die Gattung *Lepiota*. – Österr. Z. Pilzk. **14**: 41-78.
- HEILMANN-CLAUSEN, J., VERBEKEN, A., VESTERHOLT, J., 1998: The genus *Lactarius*. Fungi of Northern Europe 2. – Copenhagen: The Danish Mycological Society.
- HOLEC, J., 2001: The genus *Pholiota* in central and western Europe. – Eching: IHW.
- JACOBSSON, S., 1991: *Pholiota* in northern Europe. – Windahlia **19**: 1-86.
- KIRK, P. M., ANSELL, A. E., 1992: Authors of fungal names. – Index of fungi supplement. – Plymouth: C. A. B. International.
- KORF, R. P., 1996: Simplified author citations for fungi and some old traps and new complications. – Mycologia **88**: 146-150.
- KORNERUP, A., WANSCHER, J. H., 1975: Taschenlexikon der Farben, 2. Aufl. – Zürich, Göttingen: Musterschmidt.
- MARCHAND, A., 1986: Champignons du nord et du midi 9. – Les Tricholomes. – Perpignan: Société Mycologique des Pyrénées Méditerranéennes.
- MOSER, M., JÜLICH, W., 1985-: Farbatlas der Basidiomyceten 1-. – Stuttgart, New York: G. Fischer.
- NOORDELOOS, M. E., CHRISTENSEN, M., 1999: *Tricholoma* (FR.: FR.) STAUDE. – In BAS, C., KUYPER, T. W., NOORDELOOS, M. E., VELLINGA, E. C. (Herausg.): Flora Agaricina Neerlandica 4. – Rotterdam, Brookfield: Balkema.
- ROMAGNESI, H., MARGAINE, F., 1964: Description et position taxonomique de *Clitocybe martiorum* J. FAVRE. – Bull. Soc. Mycol. France **80**: 1-3 & Pl. 143.
- SCHAEFER, Z., 1956: Méně známé, vzácné a nové ryzce CSR III (*Lactarii* cechoslovaci rariores vel novi). – Česká Mykol. **10**: 168-172.
- VELLINGA, E., 2001: 7. *Lepiota* (PERS.: FR.) S. F. GRAY. – In NOORDELOOS, M. E., KUYPER, T. W., VELLINGA, E. C., (Herausg.): Flora Agaricina Neerlandica 5. – Lisse, Abingdon, Exton (PA), Tokyo: Balkema.

ZOBODAT - www.zobodat.at

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

Zeitschrift/Journal: [Österreichische Zeitschrift für Pilzkunde](#)

Jahr/Year: 2008

Band/Volume: [17](#)

Autor(en)/Author(s): Hausknecht Anton, Klofac Wolfgang

Artikel/Article: [Ergebnisse des Mykologischen Arbeitstreffens in Holzöster \(Oberösterreich\) im September/Oktober 2006. 153-171](#)