

Ergebnisse des Mykologischen Arbeitstreffens in Horitschon (Burgenland) im September/Oktober 2001

ANTON HAUSKNECHT
Sonndorferstraße 22
A-3712 Maisau, Österreich

WOLFGANG KLOFAC
Mayerhöfen 28
A-3074 Michelbach, Österreich

Eingelangt am 12. 8. 2004

Key words: Fungi, *Agaricales*, *Aphyllphorales*, *Ascomycota*, *Hyphomycetes*, *Myxomycetes*, Fungi imperfecti. – Mycological recording. – Mycoflora of Burgenland, Austria.

Abstract: During a mycological workshop of the Austrian Mycological Society in 2001 in Burgenland 740 taxa were collected, viz. 497 *Agaricales* s. l., 144 *Aphyllphorales* s. l., 90 *Ascomycota* and nine other taxa. A list of all taxa is presented, and some remarkable finds are documented in detail. Colour plates of four species are given.

Zusammenfassung: Während einer Arbeitswoche der Österreichischen Mykologischen Gesellschaft im Jahr 2001 im Burgenland wurden insgesamt 740 Taxa gesammelt, davon 497 *Agaricales* s. l., 144 *Aphyllphorales* s. l., 90 *Ascomycota* und neun sonstige Taxa. Es wird eine Liste aller Taxa vorgelegt, und einige bemerkenswerte Funde werden genauer dokumentiert. Vier Taxa werden farbig abgebildet.

Das nunmehr sechste Arbeitstreffen der Österreichischen Mykologischen Gesellschaft fand Ende September bis Anfang Oktober in Horitschon (Mittelburgenland) statt. Obwohl das Pilzwachstum nicht gerade optimal war und vor allem viele sonst typische Mykorrhizapilze fehlten, konnte doch eine Anzahl interessanter und auch teilweise seltener Taxa gesammelt werden.

Wieder haben Gäste aus dem In- und Ausland daran teilgenommen. Es waren dies THOMAS BARDORF, Miesenbach, HEINZ FORSTINGER, Ried im Innkreis, WALTER JAKLITSCH, Wien, WOLFGANG KLOFAC, Michelbach, GERHARD KOLLER, Mattersburg, GABRIELE KOVACS, Wien, HANNS KREISEL, Pothagen (Deutschland), MACHIEL E. NOORDELOOS, Leiden (Niederlande), UWE PASSAUER, Wien, HELMUT PIDLICH-AIGNER, Graz, DETLEV H. PRELICZ, Unterpurkla, KARL FRIEDRICH REINWALD, Lauf (Deutschland), IMRE RIMÓCZI, Budapest (Ungarn) mit Studenten, ALEXANDER URBAN, Wien (zeitweise) und ANTON HAUSKNECHT, Maissau.

Einige interessante Ergebnisse dieses Arbeitstreffens aus den *Lepiotaceae* und der Gattung *Russula* wurden bereits an früherer Stelle publiziert (siehe HAUSKNECHT & PIDLICH-AIGNER 2004, PIDLICH-AIGNER 2004).

Es wurden Exkursionen in insgesamt 38 verschiedene Sammelgebiete im nördlichen und mittleren Burgenland und in Niederösterreich durchgeführt:

Burgenland:

- 01) Neusiedl am See: Jois, Hanftalwald, Martalwald (MTB 8066/2)
- 02) Eisenstadt-Umgebung: Müllendorf, Äußerer Berg – Fuchsberg (MTB 8164/2)
- 03) Eisenstadt-Umgebung: Großhöflein, Weißes Kreuz (MTB 8164/4)
- 04) Neusiedl am See: Illmitz, Hölle – Untere Wiesen (MTB 8166/4)
- 05) Neusiedl am See: Podersdorf am See, Umgebung (MTB 8167/1)
- 06) Mattersburg: Forchtenstein, Weißes Kreuz – Hofleiten (MTB 8263/4)
- 07) Mattersburg: Paradies – Reisnerkogel (MTB 8264/3)
- 08) Eisenstadt-Umgebung: St. Margarethen i. Burgenl., Gemeindewald (MTB 8265/2)
- 09) Eisenstadt-Umgebung: Mörbisch am See, Schneidergraben Süd (MTB 8265/4)
- 10) Neusiedl am See: Illmitz, Kirchsee – Lange Lüz (MTB 8266/2)
- 11) Neusiedl am See: Apetlon, Darscho – Gsigsee (MT 8267/1)
- 12) Neusiedl am See: St. Andrá am Zicksee, Rand Zicksee (MTB 8267/1)
- 13) Neusiedl am See: Pamhagen, Lüzäcker – Schwarzseelacke (MTB 8267/3)
- 14) Mattersburg: Geißspitz – Schwarzkogel (MTB 8364/1)
- 15) Oberpullendorf: Weppersdorf, Kalkgruben (MTB 8364/3)
- 16) Oberpullendorf: Ritzing, Buchwald – Angerwald (MTB 8364/4)
- 17) Oberpullendorf: Neckenmarkt, Umgebung (MTB 8365/3)
- 18) Oberpullendorf: Neckenmarkt, Freiberger Sandgrube – Kronberg (MTB 8365/3)
- 19) Oberpullendorf: Neckenmarkt, NSG Lange Leiten (MTB 8365/3)
- 20) Oberpullendorf: Neckenmarkt, Rabenkopf – Gruberkreuz (MTB 8365/3)
- 21) Oberpullendorf: Markt St. Martin, Landsee, Heidriegel (MTB 8464/1)
- 22) Oberpullendorf: Stoob, Mitterwald West (MTB 8464/4)
- 23) Oberpullendorf: Horitschon, Umgebung (MTB 8465/1)
- 24) Oberpullendorf: Raiding, Ragerwald – Winkelwald (MTB 8465/1)
- 25) Oberpullendorf: Unterfrauenhaid, Umgebung (MTB 8465/1)
- 26) Oberpullendorf: Deutschkreutz, Girmer Wald (MTB 8465/2)
- 27) Oberpullendorf: Großwarasdorf, Gornja loza – Zdolnja loza (MTB 8465/3)
- 28) Oberpullendorf: Ortsgebiet – Mitterwald Ost (MTB 8465/3)
- 29) Oberpullendorf: Dörfel, Mitterhochfeld (MTB 8564/2)
- 30) Oberpullendorf: Hochstraß, Föhrenhöhe – Roter Graben (MTB 8564/3)
- 31) Oberpullendorf: Lockenhaus, Ortsgebiet Ost – Hammer (MTB 8564/4)
- 32) Oberpullendorf: Großmutschen, Frankenau (MTB 8565/2)
- 33) Oberpullendorf: Lockenhaus, Margarethenwarte – Beerriegel (MTB 8664/2)
- 34) Oberwart: Weiden bei Rechnitz, Alte Greuten – Hochfeind (MTB 8764/1)
- 35) Oberwart: Schandorf, Schandorfer Wald (MTB 8764/4)
- 36) Oberwart: Kohfidisch, Fidischer Wald (MTB 8864/1)
- 37) Oberwart: Mischendorf, Badersdorf – Waldgebiet Eisenberg (MTB 8864/1)

Niederösterreich:

- 38) Wr. Neustadt (Land): Lanzenkirchen, Rosalia, Heuberg – Auerberg (MTB 8363/2)

Die 740 gefundenen Taxa gliedern sich in *Agaricales* s. l. (497), *Aphyllphorales* s. l. (144), *Ascomycota* (90) und sonstige Taxa (9) und sind innerhalb dieser Gruppen alphabetisch geordnet. Bei jeder Art ist die jeweilige Exkursionsnummer angeführt. Die Autorenzitate folgen KIRK & ANSELL (1992). Wichtige Belege sind in den Herbarien WU, W, L, HUN und NHG sowie in diversen Privatherbarien der Teilnehmer deponiert.

Agaricales s. l.

<i>Agaricus arvensis</i> SCHAEFF.: FR.	15
<i>Agaricus augustus</i> FR.	1
<i>Agaricus bitorquis</i> (QUÉL.) SACC.	7
<i>Agaricus campestris</i> (L.) FR.	16, 21
<i>Agaricus dulcidulus</i> SCHULZER	7, 11, 16, 18, 19, 20, 28, 32
<i>Agaricus essettei</i> BON	16, 19, 37
<i>Agaricus excellens</i> (F. H. MØLLER) F. H. MØLLER	7, 21, 30, 32
<i>Agaricus litoralis</i> (WAKEF. & A. PEARSON) PILÁT	11, 12
<i>Agaricus moelleri</i> WASSER	1, 20
<i>Agaricus niveolutescens</i> HUIJSMAN	18
<i>Agaricus osecanus</i> PILÁT	23, 26
<i>Agaricus pseudopratensis</i> (BOHUS) WASSER	11
<i>Agaricus silvaticus</i> SCHAEFF.: FR.	14, 16, 20, 21, 28, 30
<i>Agaricus silvicola</i> (VITTAD.) PECK	16, 18, 19, 20, 24, 26, 33
<i>Agaricus squamulifer</i> (F. H. MØLLER) PILÁT	16
<i>Agaricus xanthoderma</i> GENEVIER	1, 16, 18, 23, 26, 32, 34
<i>Agrocybe cylindracea</i> (DC.: FR.) MAIRE	4
<i>Agrocybe vervacti</i> (FR.: FR.) SINGER	10, 11
<i>Amanita citrina</i> (SCHAEFF.→) PERS.	2, 6, 7, 14, 16, 19, 21, 28, 30, 32, 33
<i>Amanita excelsa</i> (FR.: FR.) BERTILLON	7, 30, 33
<i>Amanita fulva</i> (SCHAEFF.→ PERS.) FR.	33
<i>Amanita malleata</i> (BON) CONTU	16
<i>Amanita muscaria</i> (L.: FR.) LAM.	2, 6, 7, 15, 16, 19, 20, 21, 28, 32, 33, 36
<i>Amanita pantherina</i> (DC.: FR.) KROMBH.	2, 6, 15, 19, 21, 24, 33, 36
<i>Amanita phalloides</i> (FR.: FR.) LINK	7, 15, 24, 30
<i>Amanita porphyria</i> ALB. & SCHWEIN.: FR.	6, 14
<i>Amanita rubescens</i> PERS.: FR.	2, 6, 7, 21, 33
<i>Amanita vaginata</i> (BULL.: FR.) QUÉL.	1, 7, 19, 24, 30, 33
<i>Armillaria cepistipes</i> VELEN.	1, 2, 19, 20, 32
<i>Armillaria lutea</i> GILLET	7, 21, 26, 28, 32, 33
<i>Armillaria mellea</i> (VAHL: FR.) P. KUMM.	2, 7, 19, 24, 28, 30
<i>Armillaria ostoyae</i> (ROMAGN.) HERINK	7, 14, 24, 32, 33
<i>Aureoboletus gentilis</i> (QUÉL.) POUZAR	20, 24
<i>Baeospora myosura</i> (FR.: FR.) SINGER	33
<i>Bolbitius tibubans</i> (BULL.: FR.) FR.	16, 18, 21, 29, 32
<i>Boletinus cavipes</i> (KLOTZSCH: FR.) KALCHBR.	6, 7, 15, 33
<i>Boletus calopus</i> PERS.: FR.	16, 33
<i>Boletus edulis</i> BULL.: FR.	6, 7, 15, 20, 21, 24, 27, 28, 30, 33, 37
<i>Boletus edulis</i> BULL.: FR. var. <i>quercicola</i> (VASSILKOV)	2, 7, 16, 19, 20, 28, 36
<i>Boletus erythropus</i> PERS.: FR.	33
<i>Boletus luridus</i> SCHAEFF.: FR.	33
<i>Boletus pinophilus</i> PILÁT & DERMEK	6, 7, 15, 19, 33
<i>Boletus reticulatus</i> SCHAEFF.	2, 19, 21, 33
<i>Calocybe chrysenteron</i> (BULL.: FR.) SINGER	26
<i>Chalciporus piperatus</i> (BULL.: FR.) BATAILLE	6, 7, 14, 16, 19, 28, 37
<i>Chamaemyces fracidus</i> (FR.) DONK	4
<i>Chlorophyllum olivieri</i> (BARLA) VELLINGA	1, 2, 6, 7, 16, 18, 19, 20, 26, 30, 32
<i>Chlorophyllum rachodes</i> (VITTAD.) VELLINGA	1, 9
<i>Chroogomphus fulmineus</i> (R. HEIM) COURTEC.	7, 16
<i>Chroogomphus rutilus</i> (SCHAEFF.: FR.) O. K. MILLER	6, 7, 16, 28, 30, 33
<i>Clitocybe agrestis</i> HARMAJA	16
<i>Clitocybe albofragrans</i> (HARMAJA) KUYPER	16
<i>Clitocybe candicans</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	28
<i>Clitocybe clavipes</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	6, 16

<i>Clitocybe dealbata</i> (SOWERBY: FR.) P. KUMM.	11, 12, 13
<i>Clitocybe diatreta</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	18
<i>Clitocybe gibba</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	3, 16, 18, 20, 26, 27, 28, 32
<i>Clitocybe glareosa</i> RÖLLIN & MONTHOUX	16
<i>Clitocybe metachroa</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	16, 19, 26, 33
<i>Clitocybe nebularis</i> (BATSCH: FR.) P. KUMM.	3, 16, 18, 19, 20, 21, 24, 26, 27, 28, 30, 33
<i>Clitocybe nebularis</i> var. <i>alba</i> BATAILLE	19
<i>Clitocybe odora</i> (BULL.: FR.) P. KUMM.	1, 2, 7, 16, 18, 19, 20, 24, 26, 28, 32, 37
<i>Clitocybe phaeophthalma</i> (PERS.) KUYPER	16, 20, 24, 26
<i>Clitocybe phyllophila</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	2, 7, 16
<i>Clitocybe rivulosa</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	7, 16, 26, 32
<i>Clitopilus cystidiatus</i> HAUSKN. & NOORDEL.	2, 7, 15, 16, 21, 24, 28, 34
<i>Clitopilus prunulus</i> (SCOP.: FR.) P. KUMM.	7, 19, 36, 37
<i>Clitopilus rhodophyllus</i> (BRES.) SINGER	16, 18
<i>Collybia cirrhata</i> (PERS.) QUÉL.	7, 28, 33
<i>Collybia cookei</i> (BRES.) J. D. ARNOLD	7, 16
<i>Collybia tuberosa</i> (BULL.: FR.) P. KUMM.	20
<i>Conocybe brachypodii</i> (VELEN.) HAUSKN. & SVRČEK	10
<i>Conocybe juniana</i> (VELEN.) HAUSKN. & SVRČEK	11
<i>Conocybe macrocephala</i> KÜHNER & WATLING	16, 21, 26
<i>Conocybe microrrhiza</i> HAUSKN. var. <i>tetraspora</i> (SINGER) HAUSKN.	10
<i>Conocybe rickeniana</i> P. D. ORTON	1, 2, 7, 16, 20, 26, 34
<i>Conocybe siliginea</i> (FR.: FR.) KÜHNER	11
<i>Conocybe subalpina</i> (SINGER) SINGER & HAUSKN.	24
<i>Conocybe subpubescens</i> P. D. ORTON	38
<i>Coprinus atramentarius</i> (BULL.: FR.) FR.	2, 20, 24
<i>Coprinus comatus</i> (O. F. MÜLL.: FR.) PERS.	2, 6, 7, 12, 16, 19, 20, 28
<i>Coprinus disseminatus</i> (PERS.: FR.) GRAY	4, 20, 26
<i>Coprinus impatiens</i> (FR.: FR.) QUÉL.	21, 26
<i>Coprinus lagopus</i> (FR.: FR.) FR.	1, 32
<i>Coprinus micaceus</i> (BULL.: FR.) FR.	6, 16, 20, 24, 26, 37
<i>Coprinus picaceus</i> (BULL.: FR.) GRAY	1, 7, 19, 24, 34
<i>Coprinus plicatilis</i> (M. A. CURTIS: FR.) FR.	16, 26
<i>Coprinus xanthothrix</i> ROMAGN.	8, 13, 18, 20, 26, 34
<i>Cortinarius cinnabarinus</i> FR.	6
<i>Cortinarius glaucopus</i> (SCHAEFF.: FR.) FR.	6
<i>Cortinarius infractus</i> (PERS.: FR.) FR.	7, 16
<i>Cortinarius infractus</i> var. <i>obscurocyaneus</i> M. M. MOSER	38
<i>Cortinarius mucosus</i> FR.	6, 14
<i>Cortinarius purpurascens</i> (FR.) FR.	19, 21
<i>Cortinarius rufoolivaceus</i> (PERS.: FR.) FR.	7, 16
<i>Cortinarius safranopes</i> ROB. HENRY	21
<i>Cortinarius trivialis</i> J. E. LANGE	7, 16, 19, 20, 21, 28, 30, 32, 35, 36
<i>Cortinarius vibratilis</i> (FR.) FR.	21, 27
<i>Cortinarius violaceus</i> (L.: FR.) GRAY	28
<i>Cortinarius spec.</i>	7
<i>Crepidotus autochthonus</i> J. E. LANGE	15
<i>Crepidotus</i> cf. <i>calolepis</i> (FR.) P. KARST.	7, 24, 28
<i>Crepidotus cesatii</i> (RABENH.) SACC.	20
<i>Crepidotus luteolus</i> (LAMBOTTE) SACC.	7, 18
<i>Crepidotus mollis</i> (SCHAEFF.: FR.) STAUDE	7, 28, 34
<i>Crepidotus variabilis</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	20
<i>Crinipellis scabellus</i> (ALB. & SCHWEIN.: FR.) MURRILL	23
<i>Cystoderma amiantinum</i> (SCOP.: FR.) FAYOD	28, 37
<i>Cystoderma terreii</i> (BERK. & BROOME) HARMAJA	7, 37

<i>Cystolepiota bucknallii</i> (BERK. & BROOME) SINGER	1, 26
<i>Cystolepiota pulverulenta</i> (HUIJSMAN) VELLINGA	1
<i>Cystolepiota seminuda</i> (LASCH) BON	1, 3, 6, 7, 16, 18, 28, 37
<i>Dermocybe cinnamomea</i> (L.: FR.) WÜNSCHE	7, 14
<i>Dermocybe crocea</i> (SCHAEFF.) M. M. MOSER	6, 7
<i>Dermocybe malicoria</i> (FR.) RICKEN	14
<i>Dermocybe sanguinea</i> (WULFEN: FR.) WÜNSCHE	14
<i>Dermocybe semisanguinea</i> (FR.: FR.) M. M. MOSER	6, 7, 14, 20, 33
<i>Entoloma asprellum</i> (FR.: FR.) FAYOD	11
<i>Entoloma hebes</i> (ROMAGN.) TRIMBACH	1
<i>Entoloma incanum</i> (FR.: FR.) HESLER	11
<i>Entoloma juncinum</i> (KÜHNER & ROMAGN.) NOORDEL.	18
<i>Entoloma lividoalbum</i> (KÜHNER & ROMAGN.) KUBIČKA	21
<i>Entoloma longistriatum</i> (PECK) NOORDEL.	33
<i>Entoloma phaeocyathus</i> NOORDEL.	10
<i>Entoloma pleopodium</i> (DC.: FR.) NOORDEL.	1
<i>Entoloma politum</i> (PERS.: FR.) DONK	21
<i>Entoloma rhodopolium</i> (FR.: FR.) P. KUMM. f. <i>nidorosum</i> (FR.) NOORDEL.	2, 7, 18, 19, 21, 28, 29, 36
<i>Entoloma sericeum</i> (BULL.→) QUÉL.	15
<i>Entoloma sinuatum</i> (BULL. ex PERS.: FR.) P. KUMM.	36
<i>Entoloma sordidulum</i> (KÜHNER & ROMAGN.) P. D. ORTON	20, 24, 26
<i>Entoloma tjallingiorum</i> NOORDEL.	18
<i>Entoloma versatile</i> (FR.→ GILLET) M. M. MOSER	26
<i>Flammulina velutipes</i> (M. A. CURTIS: FR.) SINGER	16
<i>Galerina laevis</i> (PERS.) SINGER	11, 16, 24, 26
<i>Galerina marginata</i> (BATSCH) KÜHNER	7, 16, 20
<i>Gomphidius glutinosus</i> (SCHAEFF.: FR.) FR.	6, 7, 16, 20
<i>Gomphidius roseus</i> (NEES: FR.) FR.	7, 33
<i>Gymnopilus penetrans</i> (FR.: FR.) MURRILL	3, 6, 7, 16, 19, 30, 33, 36, 37
<i>Gymnopus confluens</i> (PERS.: FR.) ANTONÍN, HALLING & NOORDEL.	20
<i>Gymnopus dryophilus</i> (BULL.: FR.) MURRILL	1, 20, 26, 36
<i>Gymnopus erythropus</i> (PERS.: FR.) ANTONÍN, HALLING & NOORDEL.	1, 2, 7, 8, 9, 15, 16, 18, 19, 20, 24, 26, 28, 33, 36
<i>Gymnopus fusipes</i> (BULL.: FR.) GRAY	24, 26, 28, 33
<i>Gymnopus peronatus</i> (BOLTON: FR.) ANTONÍN, HALLING & NOORDEL.	7, 19, 20, 36
<i>Hebeloma crustuliniforme</i> (BULL.: FR.) QUÉL.	7, 33
<i>Hebeloma fragilipes</i> ROMAGN.	4
<i>Hebeloma mesophaeum</i> (PERS.: FR.) QUÉL.	6, 7, 15, 16, 33
<i>Hebeloma pusillum</i> J. E. LANGE	16
<i>Hebeloma radicosum</i> (BULL.: FR.) RICKEN	7, 19, 32
<i>Hebeloma sacchariolens</i> QUÉL.	32
<i>Hebeloma senescens</i> (BATSCH) BERK. & BROOME	7, 15, 16, 19, 33
<i>Hebeloma sinapizans</i> (PAULET: FR.) GILLET	2, 6, 7, 16, 18, 20, 24, 33, 36
<i>Hebeloma truncatum</i> (SCHAEFF.: FR.) P. KUMM.	16, 21
<i>Hemimycena candida</i> (PERS.: FR.) TUL. & C. TUL.	29
<i>Hohenbuehelia atrocoerulea</i> (FR.: FR.) SINGER	26
<i>Hohenbuehelia mastrucata</i> (FR.: FR.) SINGER	16
<i>Hydropus subalpinus</i> (HÖHN.) SINGER	16, 20
<i>Hygrocybe chlorophana</i> (FR.: FR.) WÜNSCHE var. <i>aurantiaca</i> BON	11
<i>Hygrocybe conica</i> (SCHAEFF.: FR.) P. KUMM.	10, 11, 13, 16
<i>Hygrocybe psittacina</i> (SCHAEFF.: FR.) P. KUMM.	21

<i>Hygrocybe virginea</i> (WULFEN: FR.) P. D. ORTON & WATLING	33
<i>Hygrophoropsis aurantiaca</i> (WULFEN: FR.) MAIRE	6, 7, 15, 16, 21, 27, 33, 35
<i>Hygrophorus carpini</i> GRÖGER	1, 2, 7, 24
<i>Hygrophorus eburneus</i> (BULL.: FR.) FR.	20, 33
<i>Hygrophorus eburneus</i> var. <i>quercetorum</i> (P. D. ORTON) ARNOLDS	7, 16, 30, 33
<i>Hygrophorus fagi</i> BECKER & BON	6
<i>Hygrophorus nemoreus</i> (PERS.: FR.) FR.	33
<i>Hygrophorus russula</i> (FR.: FR.) QUÉL.	7
<i>Hypholoma capnoides</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	6, 33
<i>Hypholoma fasciculare</i> (HUDS.: FR.) P. KUMM.	1, 2, 6, 7, 14, 15, 16, 19, 21, 28, 30, 33, 36, 37
<i>Hypholoma lateritium</i> (SCHAEFF.: FR.) J. SCHRÖT.	6, 7, 16, 19, 20, 21, 24, 32, 33, 36
<i>Inocybe asterospora</i> QUÉL.	2, 15, 21
<i>Inocybe bongardii</i> (WEINM.) QUÉL. var. <i>pisciodora</i> (DONADINI & RIOUSSET) KUYPER	6
<i>Inocybe dulcamara</i> (PERS.) P. KUMM.	12, 25, 33
<i>Inocybe fraudans</i> (BRITZELM.) SACC.	7
<i>Inocybe geophylla</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	7, 16, 20, 21
<i>Inocybe geophylla</i> var. <i>lilacina</i> (PECK) GILLET	2, 20
<i>Inocybe godeyi</i> GILLET	7
<i>Inocybe griseolilacina</i> J. E. LANGE	16
<i>Inocybe maculata</i> BOUD.	24
<i>Inocybe obsoleta</i> ROMAGN.	12
<i>Inocybe petiginosa</i> (FR.: FR.) GILLET	2, 21
<i>Inocybe rimosa</i> (BULL.: FR.) P. KUMM.	21, 33
<i>Inocybe splendens</i> R. HEIM	12, 13
<i>Inocybe tenebrosa</i> QUÉL.	33
<i>Kuehneromyces mutabilis</i> (SCHAEFF.: FR.) SINGER	16, 19, 20, 24, 28, 33, 34
<i>Laccaria amethystina</i> (HUDS.→) COOKE	2, 6, 7, 16, 19, 21, 28, 30, 33, 37
<i>Laccaria bisporigera</i> BALLERO & CONTU	16
<i>Laccaria laccata</i> (SCOP.: FR.) COOKE	2, 6, 7, 15, 16, 18, 19, 20, 21, 24, 28, 30, 32, 33, 36, 37
<i>Laccaria proxima</i> (BOUD.) PAT.	6
<i>Lacrymaria lacrymabunda</i> (BULL.: FR.) PAT.	2, 4, 7, 15, 16, 19, 20, 21, 22, 24, 27, 28, 32, 36
<i>Lactarius bertillonii</i> (Z. SCHAEF.) BON	7
<i>Lactarius blennius</i> (FR.: FR.) FR.	6, 7, 15, 16, 30, 33
<i>Lactarius chrysorrheus</i> FR.	14, 19, 21, 28, 33
<i>Lactarius circellatus</i> FR.	21, 24
<i>Lactarius controversus</i> (PERS.: FR.) FR.	4, 12
<i>Lactarius decipiens</i> QUÉL.	7, 15, 21, 33
<i>Lactarius deliciosus</i> (L.: FR.) GRAY	6, 7, 21, 33, 37
<i>Lactarius deterrimus</i> GRÖGER	6, 7, 15, 20, 21, 28, 33
<i>Lactarius evosmus</i> KÜHNER & ROMAGN.	4
<i>Lactarius glyciosmus</i> (FR.: FR.) FR.	6, 14, 19
<i>Lactarius ichoratus</i> BATSCH: FR.	20, 34
<i>Lactarius mitissimus</i> (FR.: FR.) FR.	6, 7, 16, 18, 21
<i>Lactarius necator</i> (BULL.: FR.) PERS.	2, 14, 30
<i>Lactarius obscuratus</i> (LASCH: FR.) FR.	20
<i>Lactarius pallidus</i> (PERS.: FR.) FR.	15, 16
<i>Lactarius porninsis</i> ROLLAND	6, 7, 21, 30, 33
<i>Lactarius pubescens</i> (SCHRAD.→) FR.	14, 16
<i>Lactarius quieticolor</i> ROMAGN.	21
<i>Lactarius quietus</i> (FR.: FR.) FR.	1, 2, 7, 16, 18, 19, 21, 24, 28, 30, 32, 33

<i>Lactarius rufus</i> (SCOP.: FR.) FR.	6, 7, 28
<i>Lactarius sanguifluus</i> (PAULET) FR.	7
<i>Lactarius scoticus</i> BERK. & BROOME	7
<i>Lactarius semisanguifluus</i> R. HEIM & LÉCLAIR	7, 16
<i>Lactarius subdulcis</i> (PERS.: FR.) GRAY	20, 21, 33
<i>Lactarius subumbonatus</i> LINDGR.	2, 7, 16, 19, 21, 28
<i>Lactarius tabidus</i> FR.	7
<i>Lactarius torminosus</i> (SCHAEFF.: FR.) PERS.	6, 7, 19, 28, 30, 33
<i>Lactarius vellereus</i> (FR.: FR.) FR.	7, 24
<i>Lactarius violascens</i> (J. OTTO: FR.) FR.	7
<i>Lactarius spec.</i>	21
<i>Leccinum atrostitipitatum</i> A. H. SM., THIERS & WATLING	6
<i>Leccinum aurantiacum</i> (BULL.) GRAY	2, 3, 7, 16, 18, 20, 25, 30, 32, 33, 37
<i>Leccinum carpini</i> (R. SCHULZ) D. A. REID	19
<i>Leccinum decipiens</i> (SINGER) PILÁT & DERMEK	24
<i>Leccinum duriusculum</i> (SCHULZER) SINGER	16, 34, 37
<i>Leccinum quercinum</i> (PILÁT) PILÁT	2, 21, 24, 28, 33, 36
<i>Leccinum scabrum</i> (BULL.: FR.) GRAY	2, 16, 19, 20, 28, 36, 37
<i>Leccinum scabrum</i> var. <i>melaneum</i> (SMOTL.) DERMEK	36
<i>Leccinum versipelle</i> (FR.) SNELL	33
<i>Lentinus tigrinus</i> (BULL.: FR.) FR.	26
<i>Lentinus torulosus</i> (PERS.: FR.) LLOYD	15
<i>Lepiota brunneoincarnata</i> CHODAT & C. MARTIN	11
<i>Lepiota castanea</i> QUÉL.	1, 7, 18, 24, 26, 37
<i>Lepiota clypeolaria</i> (BULL.: FR.) P. KUMM.	1, 2, 7, 16, 18, 19, 20, 21, 26, 32, 33, 37
<i>Lepiota cristata</i> (BOLTON: FR.) P. KUMM.	1, 2, 4, 6, 7, 8, 16, 21, 26, 30, 33
<i>Lepiota cristata</i> var. <i>exannulata</i> BON	26
<i>Lepiota echinella</i> Quél. var. <i>rhodorrhiza</i> (P. D. ORTON) HARDTKE & RÔDEL	7, 26, 34
<i>Lepiota forquignonii</i> QUÉL.	1, 26
<i>Lepiota griseovirens</i> MAIRE	26
<i>Lepiota ignivolvata</i> BOUSSET & JOSS.	7, 16, 20
<i>Lepiota magnispora</i> MURRILL	2, 16, 18, 20, 36
<i>Lepiota perplexa</i> KNUDSEN	1
<i>Lepiota pseudoasperula</i> (KNUDSEN) KNUDSEN	26
<i>Lepiota pseudohelveola</i> HORA	18, 24
<i>Lepiota subincarnata</i> J. E. LANGE	8, 26
<i>Lepista flaccida</i> (SOWERBY: FR.) PAT.	1, 2, 6, 7, 15, 16, 18, 19, 20, 21, 24, 26, 28, 30, 32, 33
<i>Lepista gilva</i> (PERS.: FR.) ROZE	2
<i>Lepista glaucocana</i> (BRES.) SINGER	37
<i>Lepista nuda</i> (FR.: FR.) COOKE	1, 2, 6, 7, 12, 16, 18, 19, 20, 24, 26, 27, 28, 30, 33
<i>Lepista saeva</i> (FR.) P. D. ORTON	11
<i>Lepista sordida</i> (FR.: FR.) SINGER	1, 12, 16, 22, 26, 32
<i>Lepista sordida</i> var. <i>aianthina</i> (BON) BON	26
<i>Leucoagaricus badhamii</i> (BERK. & BROOME) SINGER	1, 4, 26
<i>Leucoagaricus croceovelutinus</i> (BON & BOIFFARD) BON & BOIFFARD	1
<i>Leucoagaricus georginae</i> (W. G. SM.) CANDUSSO	1
<i>Leucoagaricus leucothites</i> (VITTAD.) WASSER	3, 10, 11
<i>Leucoagaricus marriagei</i> (D. A. REID) BON	4
<i>Leucoagaricus sublittoralis</i> (HORA) SINGER	16
<i>Leucoagaricus wichanskyi</i> (PILÁT) BON & BOIFFARD	4
<i>Leucocortinarius bulbiger</i> (ALB. & SCHWEIN.: FR.) SINGER	7, 16, 19, 37

<i>Leucopaxillus giganteus</i> (SIBTH.: FR.) SINGER	16, 28
<i>Leucopaxillus macrorrhizus</i> (SACC.) BON	20
<i>Limacella glioderma</i> (FR.) MAIRE	1
<i>Limacella vinosorubescens</i> FURRER-ZIOGAS	1
<i>Lyophyllum connatum</i> (SCHUMACH.: FR.) SINGER	6, 7, 21
<i>Lyophyllum decastes</i> (FR.: FR.) SINGER	7, 24
<i>Lyophyllum fumosum</i> (PERS.: FR.) P. D. ORTON	15, 16, 18, 19, 21, 33
<i>Lyophyllum infumatum</i> (BRES.) KÜHNER	36
<i>Lyophyllum leucophaeatum</i> (P. KARST.) P. KARST.	18
<i>Macrocyttidia cucumis</i> (PERS.: FR.) JOSS.	7, 16, 19
<i>Macrolepiota excoriata</i> (SCHAEFF.: FR.) WASSER	7, 11
<i>Macrolepiota fuliginosa</i> (BARLA) BON	2, 15, 19, 21, 24, 26
<i>Macrolepiota mastoidea</i> (FR.: FR.) SINGER	1, 15, 16, 18, 19, 20, 24, 26, 32, 36, 37
<i>Macrolepiota procera</i> (SCOP.: FR.) SINGER	1, 2, 6, 7, 14, 15, 16, 18, 19, 20, 21, 24, 26, 28, 32, 33, 36, 37
<i>Marasmiellus foetidus</i> (SOWERBY: FR.) ANTONÍN, HALLING & NOORDEL.	1
<i>Marasmiellus ramealis</i> (BULL.: FR.) SINGER	1, 7, 26
<i>Marasmius alliaceus</i> (JACQ.: FR.) FR.	20
<i>Marasmius bulliardii</i> QUÉL.	1, 20, 26, 32
<i>Marasmius cohaerens</i> (PERS.: FR.) COOKE & QUÉL.	16, 18, 19, 26, 32
<i>Marasmius epiphyllus</i> (PERS.: FR.) FR.	7
<i>Marasmius oreades</i> (BOLTON: FR.) FR.	11, 15, 16, 25, 26
<i>Marasmius rotula</i> (SCOP.: FR.) FR.	2
<i>Marasmius scorodonius</i> (FR.: FR.) FR.	7
<i>Marasmius setosus</i> (J. SOWERBY) NOORDEL.	16
<i>Marasmius tenuiparietalis</i> SINGER	13
<i>Marasmius torquescens</i> QUÉL.	16, 18, 20
<i>Marasmius wynnei</i> BERK. & BROOME	13, 15, 16, 18, 21, 26
<i>Megacollybia platyphylla</i> (PERS.: FR.) KOTL. & POUZAR	2, 7, 15, 16, 19, 20, 22, 24, 26, 28, 30, 33
<i>Melanoleuca grammopodia</i> (BULL.: FR.) PAT.	32
<i>Melanoleuca grammopodia</i> f. <i>macrocarpa</i> BOEKHOUT	26
<i>Melanoleuca melaleuca</i> (PERS.: FR.) MURRILL	2
<i>Melanoleuca nivea</i> BOEKHOUT	11
<i>Melanoleuca polioleuca</i> (FR.: FR.) KÜHNER & MAIRE	10
<i>Melanoleuca spec.</i>	16
<i>Merismodes anomalus</i> (PERS.: FR.) SINGER	6
<i>Mycena acicula</i> (SCHAEFF.: FR.) P. KUMM.	1, 7, 18, 26
<i>Mycena aetites</i> (FR.) QUÉL.	16, 26
<i>Mycena albidolilacea</i> KÜHNER & MAIRE	20
<i>Mycena amicta</i> (FR.: FR.) QUÉL.	18
<i>Mycena arcangeliana</i> BRES.	7, 18, 37
<i>Mycena aurantiomarginata</i> (FR.: FR.) QUÉL.	6, 7, 29, 37
<i>Mycena crocata</i> (SCHRAD.: FR.) P. KUMM.	16, 21
<i>Mycena epipterygia</i> (SCOP.: FR.) GRAY	6, 7, 16, 18, 19, 24, 28, 30, 33, 37
<i>Mycena flavoalba</i> (FR.) QUÉL.	37
<i>Mycena galericulata</i> (SCOP.: FR.) GRAY	1, 2, 7, 15, 16, 18, 19, 20, 26, 28, 30, 32, 33, 36
<i>Mycena galopus</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	7, 20, 28
<i>Mycena haematopus</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	2, 7, 19, 20, 30
<i>Mycena inclinata</i> (FR.) QUÉL.	1, 7, 19, 20, 21, 24, 26, 32
<i>Mycena metata</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	7
<i>Mycena niveipes</i> (MURRILL) MURRILL	20
<i>Mycena olivaceomarginata</i> (MASSEE) MASSEE	16
<i>Mycena pelianthina</i> (FR.: FR.) QUÉL.	7, 20, 26
<i>Mycena polygramma</i> (BULL.: FR.) GRAY	7, 16, 18, 20, 21, 24, 26, 28, 37

<i>Mycena pseudopicta</i> (J. E. LANGE) KÜHNER	10
<i>Mycena pura</i> (PERS.) P. KUMM.	1, 2, 6, 7, 16, 18, 19, 20, 21, 24, 26, 28, 30, 32, 33, 36, 37
<i>Mycena pura</i> f. <i>alba</i> (GILLET) KÜHNER	2, 16, 19, 28
<i>Mycena rosea</i> (BULL.) GRAMBERG	1, 2, 6, 7, 8, 15, 16, 18, 19, 20, 21, 24, 26, 28, 30, 32
<i>Mycena rosella</i> (FR.) P. KUMM.	6, 14
<i>Mycena sanguinolenta</i> (ALB. & SCHWEIN.: FR.) P. KUMM.	2, 6, 7, 19, 20, 28
<i>Mycena speirea</i> (FR.: FR.) GILLET	20
<i>Mycena stipitata</i> MAAS GEEST. & SCHWÖBEL	6, 7, 18, 28
<i>Mycena stylobates</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	20
<i>Mycena viscosa</i> MAIRE	6
<i>Mycena vitilis</i> (FR.) QUÉL.	20
<i>Mycena vulgaris</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	16, 20
<i>Mycena zephirus</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	1, 6, 7, 15, 16, 20, 21, 24, 26, 27, 28, 33, 36, 37
<i>Naucoria escharoides</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	20, 34
<i>Naucoria scolecina</i> (FR.) QUÉL.	19, 21
<i>Omphalotus olearius</i> (DC.: FR.) SINGER	7, 32, 35
<i>Oudemansiella mucida</i> (SCHRAD.: FR.) HÖHN.	6, 16
<i>Panaeolina foenisecii</i> (PERS.: FR.) MAIRE	10, 11, 12, 15, 19, 21
<i>Panellus stipticus</i> (BULL.: FR.) P. KARST.	7, 15, 16, 20, 28, 30, 32, 33, 36
<i>Paxillus filamentosus</i> (SCOP.) FR.	2, 7, 19, 20, 21, 32
<i>Paxillus involutus</i> (BATSCH: FR.) FR.	2, 4, 6, 7, 15, 16, 19, 20, 21, 22, 24, 27, 28, 32, 33, 36
<i>Pholiota cerifera</i> (P. KARST.) P. KARST.	35
<i>Pholiota conissans</i> (FR.) M. M. MOSER	21
<i>Pholiota gummosa</i> (LASCH: FR.) SINGER	6, 15, 20, 32
<i>Pholiota highlandensis</i> (PECK) QUADR.	26
<i>Pholiota lenta</i> (PERS.: FR.) SINGER	2, 6, 7, 16, 19, 21, 24, 26, 28, 33
<i>Pholiota populnea</i> (PERS.: FR.) KUYPER & TJALL.-BEUK.	4
<i>Pholiota spumosa</i> (FR.) SINGER	16
<i>Pholiotina aporos</i> (KITS VAN WAV.) CLÉMENÇON	7
<i>Pholiotina arrhenii</i> (FR.) SINGER	18, 20, 26, 34
<i>Pholiotina velata</i> (VELEN.) HAUSKN.	26
<i>Phylloporus pelletieri</i> (LÉV.) QUÉL.	7
<i>Pleurotus dryinus</i> (PERS.) FR.	16, 32, 33
<i>Pleurotus ostreatus</i> (JACQ.: FR.) P. KUMM.	4
<i>Pleurotus pulmonarius</i> (FR.: FR.) QUÉL.	2, 4
<i>Pluteus cervinus</i> (SCHAEFF.) P. KUMM.	1, 2, 6, 7, 16, 18, 19, 21, 24, 26, 27, 28, 32, 33, 37
<i>Pluteus cinereofuscus</i> J. E. LANGE	26
<i>Pluteus leoninus</i> (SCHAEFF.: FR.) P. KUMM.	24
<i>Pluteus nanus</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	7, 16, 35, 37
<i>Pluteus petasatus</i> (FR.) GILLET	32
<i>Pluteus phlebophorus</i> (DITMAR: FR.) P. KUMM.	21, 24
<i>Pluteus romellii</i> (BRITZELM.) SACC.	16, 20, 24, 34
<i>Pluteus salicinus</i> (PERS.: FR.) P. KUMM.	1, 16, 19, 20, 24, 33
<i>Pluteus thomsonii</i> (BERK. & BROOME) DENNIS	16, 26
<i>Porphyrellus porphyrosporus</i> (FR.) E.-J. GILBERT	14
<i>Psathyrella candolleana</i> (FR.: FR.) MAIRE	1, 3, 4, 22, 26, 28, 32
<i>Psathyrella clivensis</i> (BERK. & BROOME) P. D. ORTON	10, 11
<i>Psathyrella conopilus</i> (FR.: FR.) A. PEARSON & DENNIS	20
<i>Psathyrella corrugis</i> (PERS.: FR.) KONRAD & MAUBL. f. <i>gracilis</i> (FR.) ENDERLE	20, 34

<i>Psathyrella fulvescens</i> (ROMAGN.) A. H. SM. var. <i>brevicystis</i> KITS VAN WAV.	20
<i>Psathyrella marcescibilis</i> (BRITZELM.) SINGER	16, 18
<i>Psathyrella panaeoloides</i> (MAIRE) ARNOLDS	10, 11
<i>Psathyrella piluliformis</i> (BULL.: FR.) P. D. ORTON	2, 7, 16, 18, 19, 20, 24, 26, 27, 32, 34, 36, 37
<i>Psathyrella prona</i> (FR.) GILLET	3
<i>Psathyrella pseudocorrugis</i> (ROMAGN.) BON	26
<i>Psathyrella spadicea</i> (SCHAEFF. → P. KUMM.) SINGER	32
<i>Psathyrella spintrigera</i> (FR.) KONRAD & MAUBL.	1
<i>Pseudoclitocybe cyathiformis</i> (BULL.: FR.) SINGER	21, 24
<i>Psilocybe crobula</i> (FR.) SINGER	19
<i>Resupinatus applicatus</i> (BATSCH: FR.) GRAY	7
<i>Rhodocollybia butyracea</i> (BULL.: FR.) LENNOX	7, 16, 21
<i>Rhodocollybia butyracea</i> f. <i>asema</i> (Fr.: Fr.) ANTONIN, HALLING & NOORDEL.	1, 6, 7, 18, 19, 20, 24, 26, 27, 28, 33, 37
<i>Rhodocollybia maculata</i> (ALB. & SCHWEIN.: FR.) SINGER	6, 14, 19
<i>Rhodocybe fallax</i> (QUÉL.) SINGER	25
<i>Rhodocybe gemina</i> (FR.) KUYPER & NOORDEL. var. <i>subvermicularis</i> (MAIRE)	1
<i>Rhodocybe mundula</i> (LASCH: FR.) SINGER	20
<i>Rhodocybe nitellina</i> (FR.) SINGER	1
<i>Rickenella fibula</i> (BULL.: FR.) RAITHELH.	2, 6, 7, 16, 18, 20, 27, 28, 32, 37
<i>Rickenella swartzii</i> (FR.) KUYPER	6
<i>Ripartites albidoincarnatus</i> (BRITZELM.) KONRAD & MAUBL.	37
<i>Ripartites tricholoma</i> (ALB. & SCHWEIN.: FR.) P. KARST.	2, 18, 20, 26, 34
<i>Rozites caperatus</i> (PERS.: FR.) P. KARST.	33
<i>Russula acetolens</i> R. RAUSCHERT	7, 16
<i>Russula aeruginea</i> LINDBLAD: FR.	2, 7, 16, 30
<i>Russula amoenolens</i> ROMAGN.	16, 19, 28
<i>Russula atropurpurea</i> (KROMBH.) BRITZELM.	2, 6, 7, 15, 16, 24, 28, 32, 36
<i>Russula atropurpurea</i> f. <i>dissidens</i> (ZVÁRA) ss. SARNARI	7
<i>Russula atrorubens</i> QUÉL.	6
<i>Russula borealis</i> KAUFFMAN	21
<i>Russula chloroides</i> (KROMBH.) BRES.	2, 6, 7, 15, 16, 21, 28, 30
<i>Russula cicatricata</i> BON	36
<i>Russula coerulea</i> (PERS. →) FR.	37
<i>Russula cyanoxantha</i> (SCHAEFF.) FR.	2, 6, 7, 16, 19, 24, 33
<i>Russula decipiens</i> (SINGER) SVRČEK	7
<i>Russula delica</i> FR.	2, 7
<i>Russula densifolia</i> GILLET	21
<i>Russula elegans</i> BRES.	4
<i>Russula emetica</i> (SCHAEFF.: FR.) PERS.	6
<i>Russula exalbicans</i> (PERS.) MELZER & ZVÁRA	5
<i>Russula fellea</i> (FR.: FR.) FR.	6, 14, 16
<i>Russula foetens</i> (PERS.: FR.) FR.	6, 7
<i>Russula fragilis</i> (PERS.: FR.) FR.	1, 2, 6, 7, 14, 16, 33
<i>Russula graveolens</i> ROMELL	7, 24
<i>Russula heterophylla</i> (FR.: FR.) FR.	7, 16, 28
<i>Russula insignis</i> QUÉL.	7, 32
<i>Russula integra</i> (L.) FR.	6, 7, 16, 28
<i>Russula ionochlora</i> ROMAGN.	7, 16
<i>Russula luteotacta</i> REA	7
<i>Russula luteotacta</i> f. <i>oligophylla</i> MELZER	24
<i>Russula mairei</i> SINGER	6, 7, 16, 33, 36

<i>Russula medullata</i> ROMAGN.	26
<i>Russula melliolens</i> QUÉL.	15
<i>Russula nigricans</i> (BULL.) FR.	6, 7, 33
<i>Russula ochroleuca</i> PERS.	6, 7
<i>Russula odorata</i> ROMAGN.	7, 26
<i>Russula olivacea</i> (SCHAEFF.) PERS.	16
<i>Russula parazurea</i> JUL. SCHÄFF.	2, 7, 19, 21, 33
<i>Russula pelargonica</i> NIOLE	26
<i>Russula praetervisa</i> SARNARI	1, 7, 21, 26
<i>Russula puellaris</i> FR.	7, 14
<i>Russula pumila</i> ROUZEAU & F. MASSART	19
<i>Russula purpurata</i> CRAWSHAY	7, 16, 24
<i>Russula queletii</i> FR.	6
<i>Russula risigallina</i> (BATSCH) SACC.	7, 15, 21, 24, 28
<i>Russula rosea</i> QUÉL.	6, 7, 24, 30, 33
<i>Russula rubra</i> (LAMB.: FR.) FR.	24
<i>Russula sanguinea</i> (BULL.) FR.	6, 7, 15, 16, 21, 28
<i>Russula sardonica</i> FR.	30
<i>Russula silvestris</i> (SINGER) REUMAUX	7, 14, 16, 24, 37
<i>Russula solaris</i> FERD. & WINGE	16
<i>Russula sororia</i> FR.	7
<i>Russula turci</i> BRES.	7
<i>Russula velutipes</i> VELEN.	7, 16
<i>Russula vesca</i> FR.	15
<i>Russula violacea</i> QUÉL.	16
<i>Sericeomyces crystallifer</i> (VELLINGA) BON	8, 9
<i>Sericeomyces serenus</i> (FR.) HEINEM.	4
<i>Sericeomyces subvolvatus</i> (MALENÇON & BERTAULT)	
CONTU	4
<i>Setulipes androsaceus</i> (L.: FR.) ANTONÍN	33
<i>Setulipes quercophilus</i> (POUZAR) ANTONÍN	8, 20, 26
<i>Simocybe centunculus</i> (FR.: FR.) P. KARST.	16, 26
<i>Simocybe centunculus</i> var. <i>filipes</i> (ROMAGN.) SENN-	
IRLET	11
<i>Simocybe rubi</i> (BERK.) SINGER	35
<i>Simocybe sumptuosa</i> (P. D. ORTON) SINGER	20
<i>Stropharia aeruginosa</i> (M. A. CURTIS: FR.) QUÉL.	14, 16
<i>Stropharia caerulescens</i> KREISEL	1, 2, 6, 7, 14, 16, 18, 20, 21, 24, 26, 32
<i>Stropharia coronilla</i> (BULL.: FR.) QUÉL.	10, 11, 16, 21
<i>Stropharia pseudocyanea</i> (DESM.: FR.) MORGAN	16, 26
<i>Stropharia squamosa</i> (PERS.: FR.) QUÉL.	20
<i>Suillus bovinus</i> (L.: FR.) ROUSSEL	6, 7, 15, 19, 21, 28, 33
<i>Suillus collinitus</i> (L.: FR.) ROUSSEL	6, 7, 15, 16, 29
<i>Suillus granulatus</i> (L.: FR.) ROUSSEL	7, 15, 16, 18, 20, 25, 28, 33, 37
<i>Suillus grevillei</i> (KLOTZSCH: FR.) SINGER	6, 7, 15, 16, 18, 20, 21, 30, 33
<i>Suillus luteus</i> (L.: FR.) ROUSSEL	6, 7, 15, 19, 20, 21, 25, 28, 33, 37
<i>Suillus tridentinus</i> (BRES.) SINGER	7
<i>Suillus variegatus</i> (SWARTZ: FR.) RICHON & ROZE	6, 7, 15, 19, 28, 30, 33
<i>Suillus viscidus</i> (L.) ROUSSEL	6, 7, 15, 16, 21
<i>Suillus viscidus</i> var. <i>brunneus</i> CAZZOLI & CONSIGLIO	6
<i>Tapinella atrotomentosa</i> (BATSCH: FR.) ŠUTARA	6, 7, 19, 33
<i>Tephrocycbe rancida</i> (FR.: FR.) DONK	30
<i>Tricholoma acerbum</i> (BULL.: FR.) QUÉL.	37
<i>Tricholoma album</i> (SCHAEFF.: FR.) P. KUMM.	26, 33
<i>Tricholoma aurantium</i> (SCHAEFF.: FR.) RICKEN	7, 14
<i>Tricholoma cingulatum</i> (AHNFELT: FR.) JACOBASCH	7

<i>Tricholoma equestre</i> (L.: FR.) P. KUMM.	6, 30
<i>Tricholoma imbricatum</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	16
<i>Tricholoma populinum</i> J. E. LANGE	4
<i>Tricholoma saponaceum</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	33
<i>Tricholoma scalpturatum</i> (FR.) QUÉL.	3, 4, 7, 16, 30, 32, 33
<i>Tricholoma sulphureum</i> (BULL.: FR.) P. KUMM.	7, 16, 20, 21, 33
<i>Tricholoma terreum</i> (SCHAEFF.: FR.) P. KUMM.	6, 7, 16, 20, 21, 33
<i>Tricholoma ustale</i> (FR.: FR.) P. KUMM.	6, 14
<i>Tricholoma ustaloides</i> ROMAGN.	6, 7, 16
<i>Tricholomopsis rutilans</i> (SCHAEFF.: FR.) SINGER	6, 7, 16, 18, 21, 28, 33
<i>Tubaria conspersa</i> (PERS.: FR.) FAYOD	16
<i>Tubaria dispersa</i> (PERS.) SINGER	26
<i>Tubaria furfuracea</i> (PERS.: FR.) GILLET	16, 18, 20, 26, 34
<i>Tubaria minutalis</i> ROMAGN.	20
<i>Volvariella gloiocephala</i> (DC.: FR.) BOEKHOUT & ENDERLE	32
<i>Volvariella murinella</i> (QUÉL.) COURTEC.	1
<i>Volvariella pusilla</i> (PERS.: FR.) SINGER	10, 11
<i>Xerocomus badius</i> (FR.: FR.) E. J. GILBERT	2, 6, 7, 16, 24, 33
<i>Xerocomus bubalinus</i> (OOLBEKKINK & DUIN) REDEUILH	4
<i>Xerocomus chrysenteron</i> (BULL.) QUÉL.	2, 6, 7, 15, 16, 18, 19, 20, 21, 22, 24, 26, 28, 30, 32, 33
<i>Xerocomus chrysenteron</i> f. <i>gracilis</i> ENGEL	1
<i>Xerocomus communis</i> (BULL.) BON	19, 32
<i>Xerocomus moravicus</i> (VACEK) HERINK	28
<i>Xerocomus porosporus</i> (BON & G. MORENO) CONTU	19, 20, 24
<i>Xerocomus pruinatus</i> (FR.) QUÉL.	2, 6, 7, 16, 19, 20, 21, 28, 33
<i>Xerocomus rubellus</i> (KROMBH.) QUÉL.	21
<i>Xerocomus subtomentosus</i> (L.: FR.) QUÉL.	2, 6, 7, 16, 19, 33, 36
<i>Xerula pudens</i> (PERS.) SINGER	26
<i>Xerula radicata</i> (RELHAN: FR.) DÖRFELT	1, 2, 7, 15, 16, 18, 19, 20, 21, 24, 26, 28, 32, 33, 34, 36

Aphylllophorales s. l.

<i>Albatrellus cristatus</i> (SCHAEFF.: FR.) KOTL. & POUZAR	7, 21, 33
<i>Antrodiella fragrans</i> (A. DAVID & TORTIĆ) A. DAVID & TORTIĆ	16, 19, 20, 35
<i>Antrodiella hoehnelii</i> (BRES.) NIEMELÄ	15
<i>Artomyces pyxidatus</i> (PERS.: FR.) JÜLICH	28, 32, 35
<i>Auricularia auricula-judae</i> (ST.-AMANS) WETTST.	1, 2, 7, 18, 20, 26
<i>Auriculariopsis ampla</i> (LÉV.) MAIRE	26
<i>Auriscalpium vulgare</i> GRAY	7, 30
<i>Bjerkandera adusta</i> (WILLD.: FR.) P. KARST.	1, 16, 19, 20, 24, 28, 32, 33, 35
<i>Bjerkandera fumosa</i> (PERS.: FR.) P. KARST.	1, 30, 35
<i>Bovista nigrescens</i> PERS.: PERS.	16
<i>Bovista plumbea</i> PERS.: PERS.	11, 12
<i>Bovista polymorpha</i> (VITTAD.) KREISEL	25
<i>Bovista pusilla</i> (BATSCH: PERS.) PERS.	25
<i>Bovista</i> cf. <i>pusilliformis</i> (KREISEL) KREISEL	16
<i>Byssomerulius corium</i> (PERS.: FR.) PARMASTO	18, 28
<i>Byssoporia terrestris</i> (DC.: FR.) K. H. LARSS. & ZAK	16
<i>Calocera cornea</i> (BATSCH: FR.) FR.	1, 2, 16, 19, 20, 33
<i>Calocera viscosa</i> (PERS.: FR.) FR.	6, 7, 16, 18, 33
<i>Cantharellus cibarius</i> FR.: FR.	6, 7
<i>Cantharellus cinereus</i> PERS.: FR.	7

<i>Cantharellus friesii</i> WELW. & CURR.	6
<i>Cantharellus tubaeformis</i> (BULL.: FR.) FR.	6
<i>Cantharellus tubaeformis</i> var. <i>lutescens</i> (FR.) GILLET	7, 14
<i>Chondrostereum purpureum</i> (PERS.: FR.) POUZAR	7, 21, 33
<i>Clavaria vermicularis</i> SCHWEIN.: FR.	2
<i>Clavariadelphus pistillaris</i> (FR.: FR.) DONK	7
<i>Clavulina cinerea</i> (BULL.: FR.) J. SCHRÖT.	7
<i>Clavulina coralloides</i> (L.: FR.) J. SCHRÖT.	7, 37
<i>Clavulina rugosa</i> (BULL.: FR.) J. SCHRÖT.	6
<i>Coltricia perennis</i> (L.: FR.) MURRILL	6, 14
<i>Coriopsis gallica</i> (FR.: FR.) RYVARDEN	1
<i>Craterellus cornucopioides</i> L.: FR.	7, 19
<i>Crucibulum crucibuliforme</i> (VITTAD.) V. S. WHITE	16, 18
<i>Cyathus striatus</i> (HUDS.: PERS.) WILLD.	1, 26, 33
<i>Dacrymyces chrysospermus</i> BERK. & M. A. CURTIS	7, 16
<i>Daedalea quercina</i> (L.: FR.) FR.	1, 7, 15, 16, 21, 24, 28, 33
<i>Daedaleopsis confragosa</i> (BOLTON: FR.) J. SCHRÖT.	2, 7, 19, 20, 30, 32, 33
<i>Daedaleopsis tricolor</i> (BULL.) BONDARTSEV & SINGER	1, 2, 7, 16, 26
<i>Dendrothele acerina</i> (PERS.: FR.) P. A. LEMKE	20
<i>Exidia glandulosa</i> FR.	1, 6, 7, 14, 16, 18, 19
<i>Exidia pithya</i> (ALB. & SCHWEIN.: FR.) FR.	6
<i>Exidia truncata</i> FR.: FR.	7
<i>Fistulina hepatica</i> (SCHAEFF.: FR.) WITH.	1, 2, 7, 9, 24
<i>Fomes fomentarius</i> (L.: FR.) J. J. KICKX	2, 16, 19, 20
<i>Ganoderma applanatum</i> (PERS.) PAT.	24
<i>Ganoderma lucidum</i> (CURTIS: FR.) P. KARST.	1
<i>Ganoderma resinaceum</i> BOUD.	17
<i>Gastrum fimbriatum</i> FR.	6
<i>Gastrum schmidelii</i> VITTAD.	11
<i>Gastrum triplex</i> JUNGH.	1, 6
<i>Gloeophyllum odoratum</i> (WULFEN: FR.) IMAZEKI	14, 16, 33
<i>Gloeophyllum sepiarium</i> (WULFEN: FR.) P. KARST.	14
<i>Gloeoporus dichrous</i> (FR.: FR.) BRES.	2, 7, 19, 26
<i>Handkea excipuliformis</i> (SCOP.: PERS.) KREISEL	7, 14, 15, 25, 26, 32
<i>Handkea utriformis</i> (BULL.: PERS.) KREISEL	16, 25
<i>Hapalopilus nidulans</i> (FR.: FR.) P. KARST.	7, 19, 24, 26, 36
<i>Hydnum repandum</i> L.: FR.	2, 6, 7, 33
<i>Hydnum rufescens</i> FR.: FR.	33
<i>Hymenochaete rubiginosa</i> (DICKS.: FR.) LÉV.	1, 2, 7, 16, 18, 19, 24, 26, 28, 32, 34
<i>Hyphodontia sambuci</i> (PERS.: FR.) J. ERIKSS.	3, 4, 18, 26, 32
<i>Inonotus nodulosus</i> (FR.) P. KARST.	16
<i>Inonotus radiatus</i> (SOWERBY: FR.) P. KARST.	19, 21, 34
<i>Inonotus rheades</i> (PERS.) P. KARST.	28
<i>Inonotus tomentosus</i> (FR.) TENG	6
<i>Inonotus triqueter</i> (FR.) P. KARST.	16, 28
<i>Junghuhnina nitida</i> (PERS.: FR.) RYVARDEN	16
<i>Laetiporus sulphureus</i> (BULL.: FR.) MURRILL	19, 20, 21, 24
<i>Laxitextum bicolor</i> (PERS.: FR.) LENTZ	16
<i>Lentinellus flabelliformis</i> (BOLTON: FR.) S. ITO	16
<i>Lentinellus inolens</i> (KONRAD & MAUBL.) KONRAD & MAUBL.	1, 26
<i>Lycoperdon foetidum</i> BONORD.	7, 16, 18, 19
<i>Lycoperdon lividum</i> PERS.	11, 16, 25
<i>Lycoperdon molle</i> PERS.: PERS.	6, 16, 19
<i>Lycoperdon perlatum</i> PERS.: PERS.	2, 6, 7, 11, 15, 16, 18, 19, 20, 21, 24, 26, 28, 30, 32, 34, 37

<i>Lycoperdon pyriforme</i> SCHAEFF.: PERS.	2, 6, 7, 16, 18, 20, 31, 37
<i>Lycoperdon spec.</i>	26
<i>Meripilus giganteus</i> (PERS.: FR.) P. KARST.	26
<i>Merulius tremellosus</i> SCHRAD.: FR.	1, 2, 7, 18, 28
<i>Myriostoma coliforme</i> (WITH.: PERS.) CORDA	4
<i>Oligoporus caesius</i> (SCHRAD.: FR.) GILB. & RYVARDEN	7, 28, 33
<i>Oligoporus fragilis</i> (FR.: FR.) GILB. & RYVARDEN	35
<i>Oligoporus ptychogaster</i> (C. A. LUDW.) DONK	16
<i>Oligoporus stipticus</i> (PERS.: FR.) GILB. & RYVARDEN	1, 32
<i>Oligoporus subcaesius</i> (A. DAVID) RYVARDEN & GILB.	1, 16, 19, 24
<i>Oligoporus tephroleucus</i> (FR.) GILB. & RYVARDEN	16
<i>Oxyporus corticola</i> (FR.) RYVARDEN	35
<i>Oxyporus latemarginatus</i> (DURIEU & MONT.) DONK	26
<i>Oxyporus populinus</i> (SCHUMACH.: FR.) DONK	35
<i>Peniophora incarnata</i> (PERS.: FR.) P. KARST.	20
<i>Peniophora laeta</i> (FR.: FR.) DONK	2
<i>Peniophora quercina</i> (PERS.: FR.) COOKE	2, 6, 7, 19
<i>Phaeolus schweinitzii</i> (FR.: FR.) PAT.	6, 7
<i>Phallus impudicus</i> L.: PERS.	20
<i>Phellinus conchatus</i> (PERS.: FR.) QUÉL.	16
<i>Phellinus contiguus</i> (PERS.: FR.) PAT.	16
<i>Phellinus ferruginosus</i> (SCHRAD.: FR.) BOURDOT & GALZIN	1, 2, 16, 19
<i>Phellinus punctatus</i> (FR.) PILÁT	16, 18
<i>Phellinus robustus</i> (P. KARST.) BOURDOT & GALZIN	1, 2
<i>Phellinus torulosus</i> (PERS.: PERS.) BOURDOT & GALZIN	1
<i>Phellinus viticola</i> (SCHWEIN.: FR.) DONK	35
<i>Phylloporia ribis</i> (SCHUMACH.: FR.) RYVARDEN	19
<i>Physisporinus sanguinolentus</i> (ALB. & SCHWEIN.) PILÁT	6
<i>Piptoporus betulinus</i> (BULL.: FR.) P. KARST.	2, 7, 19, 20, 28, 33
<i>Polyporus alveolaris</i> (DC.: FR.) BONDARTSEV & SINGER	1, 28
<i>Polyporus arcularius</i> (BATSCH: FR.) FR.	6
<i>Polyporus badius</i> (PERS.→GRAY) SCHWEIN.	1, 26, 30, 33
<i>Pseudohydnum gelatinosum</i> (SCOP.: FR.) P. KARST.	6, 7, 14, 15, 16, 33, 36
<i>Pycnoporus cinnabarinus</i> (JACQ.: FR.) P. KARST.	2
<i>Radulomyces molaris</i> (CHAILLET: FR.) M. P. CHRIST.	20
<i>Ramaria botrytis</i> (PERS.: FR.) BOURDOT	33
<i>Ramaria stricta</i> (PERS.: FR.) QUÉL.	3, 19, 24, 26, 33
<i>Ramaria spec.</i>	15, 16
<i>Sarcodon imbricatus</i> (L.: FR.) P. KARST.	14
<i>Sarcodon squamosus</i> (SCHAEFF.) QUÉL.	33
<i>Schizophyllum commune</i> FR.: FR.	2, 6, 7, 14, 16, 18, 19, 32, 33, 34
<i>Schizopora flavipora</i> (COOKE) RYVARDEN	16
<i>Scleroderma bovista</i> FR.	12
<i>Scleroderma citrinum</i> PERS.: PERS.	2, 6, 7, 19, 32
<i>Scleroderma verrucosum</i> (BULL.: PERS.) PERS.	16, 28
<i>Sebacina helvelloides</i> (SCHWEIN.: FR.) BURT	7
<i>Sistotrema confluens</i> PERS.: FR.	30
<i>Skeletocutis amorphia</i> (FR.: FR.) KOTL. & POUZAR	6
<i>Sparassis crispa</i> (WULFEN: FR.) FR.	7, 15, 16, 19, 21, 27, 28
<i>Steccherinum ochraceum</i> (PERS.: FR.) GRAY	26
<i>Stereum gausapatum</i> (FR.: FR.) FR.	24, 33
<i>Stereum hirsutum</i> (WILLD.: FR.) PERS.	1, 2, 6, 7, 16, 18, 19, 20, 24, 28, 30, 32, 33
<i>Stereum ochraceoflavum</i> (SCHWEIN.) ELLIS	26
<i>Stereum sanguinolentum</i> (ALB. & SCHWEIN.: FR.) FR.	6, 14
<i>Stereum subtomentosum</i> POUZAR	26

<i>Thelephora anthocephala</i> (BULL.) FR.	1
<i>Thelephora terrestris</i> WILLD.: FR.	6, 16
<i>Trametes cervina</i> (SCHWEIN.) BRES.	20
<i>Trametes gibbosa</i> (PERS.: FR.) FR.	24
<i>Trametes hirsuta</i> (WULFEN: FR.) PILÁT	6, 14, 15, 16, 19, 20, 34
<i>Trametes suaveolens</i> (L.: FR.) FR.	35
<i>Trametes versicolor</i> (L.: FR.) PILÁT	1, 6, 7, 14, 15, 16, 19, 24, 28, 33
<i>Tremella encephala</i> (PERS.: FR.) PERS.	14
<i>Tremella mesenterica</i> RETZ.: FR.	19, 24
<i>Trichaptum abietinum</i> (PERS.: FR.) RYVARDEN	7, 16
<i>Trichaptum fuscoviolaceum</i> (EHRENB.: FR.) RYVARDEN	33
<i>Vascellum pratense</i> (PERS.: PERS.) KREISEL	11, 12, 16, 19, 23, 37
<i>Vuilleminia comedens</i> (NEES: FR.) MAIRE	7, 18, 19

Ascomycota

<i>Aleuria aurantia</i> (PERS.: FR.) FUCKEL	6, 15, 16, 19, 32, 33
<i>Bisporella citrina</i> (BATSCH: FR.) KORF & S. E. CARP.	1
<i>Bisporella scolochloae</i> (DE NOT.) SPOONER	4
<i>Botryosphaeria melanops</i> (TUL. & C. TUL.) G. WINTER	6
<i>Bulgaria inquinans</i> (PERS.) FR.	16
<i>Camarops lutea</i> (ALB. & SCHWEIN.: FR.) NANNF.	1
<i>Capronia nigerrima</i> (A. BLOXAM) M. E. BARR	2
<i>Caudospora taleola</i> (FR.: FR.) STARBÄCK	2, 7
<i>Chaetosphaeria ovoidea</i> (FR.) CONSTANT., K. HOLM & L. HOLM	19
<i>Chlorociboria aeruginascens</i> (NYL.) RAMAMURTHI, KORF & R. BATRA	33
<i>Colpoma quercinum</i> (PERS.: FR.) WALLR.	2, 6, 7, 18, 19, 24, 28
<i>Coronophora gregaria</i> (LIB.) FUCKEL	6
<i>Cosmospora epispheeria</i> (TODE: FR.) ROSSMAN & SAMUELS	1, 6
<i>Cryptosphaeria decipiens</i> (DC.: FR.) LÆSSØE & SPOONER	1
<i>Cryptosphaeria eunomia</i> (FR.: FR.) FUCKEL	2
<i>Cucurbitaria elongata</i> (FR.) GREV.	19
<i>Cyathicula dolosella</i> (P. KARST.) DENNIS	1
<i>Dermea cerasi</i> (PERS.: FR.) FR.	19
<i>Diaporthe fibrosa</i> (PERS.: FR.) NITSCHKE	7
<i>Diaporthe oncostoma</i> (DUBY) FUCKEL	2, 19
<i>Diaporthe cf. sarothamni</i> (AUERSW.) NITSCHKE	7
<i>Diaporthopsis trinucleata</i> (NIESSL) HÖHN.	6
<i>Diatrype bullata</i> (HOFFM.: FR.) FR.	6, 28, 32
<i>Diatrype disciformis</i> (HOFFM.: FR.) FR.	6, 14, 19
<i>Diatrype flavovirens</i> (PERS.: FR.) FR.	1, 2, 4, 7
<i>Diatrype stigma</i> (HOFFM.: FR.) FR. s. l.	1, 2, 6, 7, 16, 19, 20, 28, 33
<i>Diatrypella favacea</i> (FR.: FR.) CES. & DE NOT.	2, 19
<i>Diatrypella placenta</i> REHM	19
<i>Diatrypella quercina</i> (PERS.) COOKE	1, 2, 7, 19
<i>Diatrypella verruciformis</i> (EHRH.: FR.) NITSCHKE	2
<i>Dothidea insculpta</i> WALLR.	7
<i>Enchnoa infernalis</i> (KUNZE: FR.) FUCKEL	7
<i>Enchnoa subcorticalis</i> (PECK) M. E. BARR	7
<i>Entoleuca mammata</i> (WAHLENB.) J. D. ROGERS & Y. M. JU	6
<i>Eutypa sparsa</i> ROMELL	4
<i>Fenestella princeps</i> TUL. & C. TUL.	7
<i>Helvella atra</i> OEDER	7

<i>Helvella crispa</i> (SCOP.: FR.) FR.	3, 7
<i>Helvella ephippium</i> LÉV.	16
<i>Helvella lacunosa</i> AFZ.: FR.	7
<i>Hercospora tiliae</i> (PERS.: FR.) TUL. & C. TUL.	2
<i>Herpotrichia macrotricha</i> (BERK. & BROOME) SACC.	4
<i>Humaria hemisphaerica</i> (H. A. WIGG.) FÜCKEL	7, 24
<i>Hymenoscyphus scutula</i> (PERS.: FR.) W. PHILLIPS	2, 7
<i>Hypocrea</i> cf. <i>citrina</i> DE NOT.	20
<i>Hypocrea sulphurea</i> (SCHWEIN.) SACC. f. <i>macrospora</i> YOSHIM. DOI	19
<i>Hypomyces chrysospermus</i> TUL.	6
<i>Hypoxyton cercidicola</i> (PECK) Y. M. JU & J. D. ROGERS	1
<i>Hypoxyton fragiforme</i> (PERS.: FR.) J. KICKX f.	6, 14, 16
<i>Hypoxyton fuscum</i> (PERS.: FR.) FR.	1, 2, 32
<i>Hypoxyton howeanum</i> PECK	2, 7, 24
<i>Hypoxyton multiforme</i> (FR.: FR.) FR.	19
<i>Hypoxyton rubiginosum</i> (PERS.: FR.) FR.	1
<i>Hysterium acuminatum</i> FR.: FR.	6
<i>Lasiosphaeria hirsuta</i> (ALB. & SCHWEIN.: FR.) CES. & DE NOT.	7
<i>Leotia lubrica</i> (SCOP.: FR.) PERS.	7
<i>Leptosphaeria agnita</i> (DESM.) CES. & DE NOT.	6
<i>Lopadostoma turgidum</i> (PERS.: FR.) TRAVERSO	6
<i>Lophiostoma arundinis</i> (PERS.: FR.) CES. & DE NOT.	4
<i>Massaria anomia</i> (FR.) PETR.	1, 2, 4, 7, 19
<i>Massarina arundinacea</i> (SOWERBY: FR.) LEUCHTM.	4
<i>Melanconis modonia</i> TUL. & C. TUL.	7, 19
<i>Melanconis spodiacea</i> TUL. & C. TUL.	2
<i>Melanomma fuscicululum</i> SACC.	19
<i>Mollisia cinerea</i> (BATSCH) P. KARST.	1, 19
<i>Nectria cinnabarina</i> (TODE: FR.) FR.	6, 7, 14
<i>Nectria cucurbitula</i> (TODE: FR.) FR.	6
<i>Nemania serpens</i> (PERS.: FR.) GRAY	7, 19
<i>Orbilia delicatula</i> (P. KARST.) P. KARST.	1, 19
<i>Orbilia inflatula</i> (P. KARST.) P. KARST.	7, 19
<i>Otidea onotica</i> (PERS.: FR.) FÜCKEL	2, 7, 28, 37
<i>Patellaria atrata</i> (HEDW.) FR.	7
<i>Peziza badia</i> PERS.	14
<i>Peziza succosa</i> BERK.	7
<i>Propolis versicolor</i> (FR.) FR.	2, 7
<i>Pseudovalsia lanciformis</i> (FR.) CES. & DE NOT.	2, 6, 19
<i>Quaternaria quaternata</i> (PERS.: FR.) J. SCHRÖT.	6
<i>Rhopographus filicinus</i> (FR.) FÜCKEL	6
<i>Splanchnonema argus</i> (BERK. & BROOME) KUNTZE	2, 19
<i>Splanchnonema loricatum</i> (TUL. & C. TUL.) M. E. BARR	6
<i>Uncinula adunca</i> (WALLR.: FR.) LÉV.	7
<i>Valsa ambiens</i> (PERS.: FR.) FR.	2, 6, 7, 19
<i>Valsa nivea</i> (HOFFM.: FR.) FR.	6
<i>Valsa salicina</i> (PERS.: FR.) FR.	7
<i>Valsaria insitiva</i> (TODE: FR.) CES. & DE NOT.	2, 7, 19
<i>Winterella corylina</i> (TUL. & C. TUL.) KUNTZE	6
<i>Wuestneia xanthostroma</i> (MONT.) J. REID & C. BOOTH	7
<i>Xylaria carpophila</i> (PERS.: FR.) FR.	20
<i>Xylaria hypoxylon</i> (L.: FR.) GREV.	1, 2, 6, 7, 15, 16, 18, 20, 24, 28, 32, 33
<i>Xylaria longipes</i> NITSCHKE	1
<i>Xylaria polymorpha</i> (PERS.: FR.) GREV.	20, 26

Sonstige (Zygomycetes, Myxomycota, Fungi imperfecti)

<i>Arcyria denudata</i> (L.) WETTST.	19
<i>Arthrinium phaeospermum</i> (CORDA) M. B. ELLIS	4
<i>Cryptocoryneum condensatum</i> (WALLR.) E. W. MASON & S. HUGHES	6
<i>Enteridium lycoperdon</i> (BULL.) M. L. FARR	1, 19
<i>Fuligo septica</i> (L.) F. H. WIGG.	6, 7, 16, 33
<i>Lycogala epidendrum</i> (L.) FR.	1, 6, 14, 20, 32
<i>Mucilago crustacea</i> F. H. WIGG.	1
<i>Spinellus fusiger</i> (LINK: FR.) TIEGH.	6
<i>Trimmatostroma betulinum</i> (CORDA) S. HUGHES	6, 19

***Agaricus litoralis* (WAKEF. & A. PEARSON) PILÁT**

Dieses Taxon ist in Mitteleuropa besser unter dem Namen *Agaricus maskae* PILÁT bekannt. NAUTA (1999) synonymisiert die beiden, weil sie sich makroskopisch sehr stark ähneln und mikroskopisch keine Differenzen festgestellt werden konnten. Die Art ist aus Westeuropa [Großbritannien, Niederlande, NW-Deutschland (NAUTA 1999)], Tschechien (PILÁT 1954), der Slowakei (FÁBRY 1975), der Ukraine (WASSER 1980), Ungarn (PILÁT 1966, BOHUS & al. 1994) und Italien (CONSIGLIO 1999) gemeldet worden.

In Österreich erstreckt sich ihr Vorkommen vom Seewinkel und dem Raum Eisenstadt im Burgenland über das Marchfeld bis an den Rand des Waldviertels (Koglstein bei Eggenburg).

Untersuchte Kollektion: Burgenland: Neusiedl am See, Apetlon, Darscho-Gsigsee (MTB 8267/1), im Magerrasen, 3. 10. 2001, leg. A. HAUSKNECHT & al. (WU 21577).

***Agaricus pseudopratensis* (BOHUS) WASSER**

Dieser kleine Bewohner von Trockenrasen, Lößhängen, sandigen Böden in Gärten und an Waldrändern ist an einer in der Gattung einzigartigen Eigenschaft zu erkennen – das Fleisch in der Stielbasis wird wie bei anderen Vertretern der Sektion *Xanthoderma* SINGER zunächst gelb, färbt aber nach einiger Zeit (bis 10 Minuten) nach orangerötlich bis bräunlichrot um. Der Karbolgeruch ist eher sehr schwach ausgeprägt und kann gelegentlich sogar fehlen.

Psalliota pseudopratensis wurde von BOHUS (1939) aus Ungarn beschrieben. Sie dürfte dort nicht selten sein (BOHUS & al. 1994). Weitere Funde sind aus Italien (CAPPELLI 1984, ZUCCHERELLI 1993), der Ukraine (WASSER 1980) und überraschenderweise Großbritannien (NAUTA 2001) bekannt. Die Meldung aus der Schweiz (BREITENBACH & KRÄNZLIN 1995) ist mehr als fraglich, wie die beiden Autoren auch anmerken. BOHUS & al. (1994) haben auch einen Beleg aus Australien als *Agaricus pseudopratensis* bestimmt.

Aus Österreich liegen bisher insgesamt 18 Fundmeldungen vor, die meisten stammen vom westlichen Weinviertel, weiters aus dem Burgenland und vom Stadtgebiet von Wien.

Untersuchte Kollektion: Burgenland: Neusiedl am See, Apetlon, Darscho-Gsigsee (MTB 8267/1), im Magerrasen auf sandigem Boden, 3. 10. 2001, leg. A. HAUSKNECHT & al. (WU 21629).

***Amanita malleata* (BON) CONTU** (Farbige Abb. XIX, Abb. 1 a-c)

Merkmale:

Hut: 45-70 mm breit, gewölbt bis undeutlich gebuckelt, später fast abgeflacht, ± grau-braun, Mitte etwas dunkler, keineswegs silbergrau, glatt, Rand stark gestreift-gekerbt, stumpf. Velum aus relativ großen Flocken am Hut bestehend, bräunlichgrau.

Lamellen: schmal angeheftet bis frei, dicht gedrängt, mit Lamelletten, ziemlich breit, cremeweiß mit gleichfarbiger, flockig-gezählter Lamellenschneide.

Stiel: 55-70 mm lang, 12-17 mm dick, zylindrisch, relativ kurz, an der Spitze gerieft, sonst faserig-gestreift bis weißflockig, weiß, ohne Ring. Volva häutig, kurz, etwas abstehend, außen und innen bräunlichgrau.

Fleisch: im Stiel hohl, weiß, nur unter der Huthaut grau durchgefärbt, ohne Geruch.

Sporen: 9,5-12,0 x 8,0-10,0 µm, im Mittel 11,0 x 9,1 µm, Q = 1,05-1,35 (im Mittel 1,20), rundlich-ellipsoidisch, hyalin, dünnwandig, inamyloid.

Basidien: 4-sporig, ohne Schnallen.

Cheilozystiden: 17-55 x 15-30 µm, rundlich-ellipsoidisch bis sphäropedunkulat, oft auch kettenförmig angeordnet, dünnwandig. Lamellenschneide steril.

Velum: überwiegend aus rundlichen, dünnwandigen Elementen zusammengesetzt (bis 50 µm im Durchmesser), dazwischen auch hyphenförmige Elemente bis 10 µm dick.

Habitat: am Waldrand bei *Quercus petraea* (MATTUSCHKA) LIEBL. und *Carpinus betulus* L. auf saurem Lehmboden.

Untersuchte Kollektion: Burgenland: Oberpullendorf, Ritzing, Buchwald-Angerwald (MTB 8364/4), 30. 9. 2001, leg. H. KREISEL (WU 21585).

Die makroskopische Beschreibung wurde uns freundlicherweise von H. KREISEL zur Verfügung gestellt.

Die Erstbeschreibung von *Amanita malleata* durch PIANE (1972) war eine Vermischung zweier selbständiger Taxa und ungültig. BON (1983) hat dann die Art neu typifiziert. Wir folgen hier dem Konzept von CONSIGLIO & CONTU (1999), die von *Amanita malleata* mit grauocker bis graubraunen Hutfarben eine neue Art, *Amanita dryophila* CONSIGLIO & CONTU, abtrennen, welche mehr orangebraune bis haselbraune Hutfarbe und ein etwas anderes Habitat hat. Die Schlüsselmerkmale für *Amanita malleata* in dem von CONTU (2000) gegebenen Schlüssel für die Sektion *Vaginatae* passen auf unseren Fund ausgezeichnet, ebenso die Farabbildung in GALLI (2001).

Makroskopisch könnte man die Art eventuell mit *Amanita submembranacea* (BON) GRÖGER oder *Amanita beckeri* HUIJSM. verwechseln. Beide haben aber runde Sporen mit einem Q von unter 1,1, etwas andere Hutfarben und auch ein anderes Habitat. *Amanita livodopalescens* (GILLET) SEYOT hat ebenfalls runde Sporen, und ihr Velum besteht überdies aus hyphigen Elementen mit keinen oder sehr spärlichen rundlichen Zellen untermischt.

Amanita malleata dürfte bisher nur aus dem mediterranen Raum bekannt sein, CONSIGLIO & CONTU (1999) zitieren nur italienische Aufsammlungen und bezeichnen sie als in Italien nicht selten. Für Österreich dürfte dies der erste gesicherte Nachweis sein.



Abb. 1 a-c. *Amanita malleata* (WU 21585). a Sporen, x 2000; b Cheilozystiden, x 800; c Velum, x 800. d-g. *Lepiota griseovirens* (WU 21630). d Sporen, x 2000; e Basidien, x 800; f Cheilozystiden, x 800; g Elemente der Huthaut, x ca. 300.

***Clitocybe glareosa* RÖLLIN & MONTHOUX**

Dieser kleine, rotbraune Trichterling ist ein typischer Bewohner offener, wärmebegünstigter Standorte wie Trockenrasen, Halbsteyppen, Magerwiesen, befestigter Sanddünen und Wacholderheiden in tieferen Lagen. Er wurde ursprünglich mit *Clitocybe bresadolana* SINGER verwechselt, der aber nur in boreal-alpinen Habitaten bei *Dryas octopetala* L. wächst und sich auch sonst in einigen Eigenschaften unterscheidet (siehe RÖLLIN & MONTHOUX 1984: 238, KUYPER 1995: 54). KUYPER (1995) nennt die Verbreitung der Art in Europa noch unsicher, inzwischen wurde sie aus verschiedenen Ländern gemeldet. Ihre uns bisher bekannte Verbreitung stellt sich wie folgt dar: Niederlande (KUYPER 1995), Deutschland (ENDERLE 1996, als *Clitocybe bresadolana*; WINTERHOFF 1977, als *Clitocybe bresadolana*), Schweiz (RÖLLIN & MONTHOUX 1984), Italien (BARLUZZI & al. 1995), Spanien (BOLETS DE CATALUNA 1996) und Portugal (HAUSKNECHT & REINWALD 2001). Weiters hat der Erstautor die Art in Bayern (Weizenhofer Espan) und in Ungarn (Kecskemét, Bugacpusta) gesammelt.

Aus Österreich sind bisher einige Fundpunkte in Niederösterreich (Südabhang des Wienerwaldes, Hainburger Berge, Umgebung Neunkirchen) bekannt. Für das Burgenland ist dies ein Erstfund.

Untersuchte Kollektion: Burgenland: Oberpullendorf, Ritzing, Buchwald-Angerwald (MTB 8364/4), südexponierte, grasige Stelle, 30. 9. 2001, leg. W. KLOFAC & G. KOLLER (WU 21674, W).

***Conocybe microrrhiza* HAUSKN. var. *tetraspora* (SINGER) HAUSKN.**

Dieses seltene Taxon war bisher aus Österreich nur von zwei Standorten im Stadtgebiet von Wien bekannt. Es wächst dort an grasigen Stellen auf sandig-schotterigem Boden – ein ähnliches Habitat wie jenes im Burgenland. Auch makro- und mikroskopisch stimmt der Fund aus dem Burgenland mit dem Material aus Wien gut überein – siehe SINGER & HAUSKNECHT (1988), HAUSKNECHT (1996, als *Conocybe leporina*).

Untersuchte Kollektion: Burgenland: Neusiedl am See, Illmitz, Kirchsee-Lange Lüß (MTB 8266/2), im Trockenrasen auf sandigem Boden, 27. 9. 2001, leg. A. HAUSKNECHT & K. F. REINWALD (WU 21719).

***Lactarius scoticus* BERK. & BROOME**

Dieser kleine Vertreter aus der Verwandtschaft von *Lactarius pubescens* FR. ist von letzterem an Hand der kleineren Fruchtkörper, zarteren Stiele und kürzeren Haare am Hutrand zu unterscheiden. Eine detaillierte Gegenüberstellung der Eigenschaften beider Taxa gibt JAHN (1982).

Lactarius scoticus ist in den skandinavischen Ländern ziemlich häufig (HEILMANN-CLAUSEN & al. 1998) und auch von den Alpen und Karpathen gemeldet. Aus Österreich kennen wir bisher nur einen Fundort, und zwar in der Steiermark, Rottenmanner Tauern. Er wurde von H. PIDLICH-AIGNER entdeckt und liegt in ca. 1050 m s. m. Der Standort im Burgenland ist ziemlich atypisch, keineswegs montan-subalpin, in einem feuchten, schattigen Graben in kaum 500 m s. m., bei Weiden und Birken. Der Holotypus von *Lactarius albocremeus* Z. SCHAEFER, der mit *Lactarius scoticus* synonymisiert wird (BASSO 1999), stammt allerdings von den Karpathen aus einer Seehöhe von auch nur 800 m s. m. (SCHAEFER 1958).



Farbige Abb. XIX. *Amanita malleata*. Farbige Abb. XX. *Melanoleuca nivea*. Farbige Abb. XXI. *Oxyporus latemarginatus*. Farbige Abb. XXII. *Xerocomus bubalinus*. – Phot. H. PIDLICH-AIGNER (XIX), K. F. REINWALD (XX), W. KLOFAC (XXII) und A. HAUSKNECHT (XXI).

Untersuchte Kollektion: Burgenland: Mattersburg, Paradies-Reisnerkogel (MTB 8264/3), bei Weide und Birke, 1. 10. 2001, leg. W. KLOFAC & G. KOLLER, det. M. E. NOORDELOOS (WU 21495).

***Lepiota forquignonii* QUÉL.**

Dieser Vertreter der Sektion *Ovisporae* (J. LANGE) KÜHNER ist an den eiförmigen Sporen, der Huthaut mit zwei Typen von Elementen (die Subkutis enthält viele keulig-rundliche Zellen) und an $\pm$ oliven Farbtönen am Hut erkennbar.

Die Art ist in Europa auch in den südlichen Regionen nicht häufig (VELLINGA 2001). Aus Österreich sind bisher an die 20 Funde aus dem Burgenland, Niederösterreich, der Steiermark und Wien bekannt.

Untersuchte Kollektion: Burgenland: Oberpullendorf, Deutschkreutz, Girmer Wald (MTB 8465/2), bei Eiche und Robinie, 1. 10. 2001, leg. A. HAUSKNECHT (WU 21647).

***Lepiota griseovirens* MAIRE (Abb. 1 d-g)**

Merkmale:

Hut: 14-22 mm breit, flach konvex mit stumpfem Buckel, auf hellerem, cremefarbenem Grund dunkel schuppig, jung in der Mitte schwärzlich, grau- bis dunkelbraun (KORNERUP & WANSCHER 1975: 7F3, 7F3-4, 7F4), zum Rand hin etwas heller, dunkelbraun (7F4), älter heller graubraun, rehbraun (7E3, 7E3-4), Rand fast schmutzig weißlich; in allen Entwicklungsstufen nahezu ohne grünlichem oder olivem Ton; Untergrund älter leicht bräunlichorange verfärbend.

Lamellen: frei, dicht, bauchig, mit 3-5 Lamelletten, erst weiß, alt etwas schmutziger, mit gleichfarbiger Lamellenschneide.

Stiel: 30-45 mm lang, 1,5-2,5 mm dick, zylindrisch, auf weißlichem bis (an der Stielspitze) hellgrauem Untergrund mit Schuppen und Bändern ähnlich den Hutschuppen (schwärzlich bis graubraun); von der Basis aufwärts älter leicht fleischfarben werdend.

Fleisch: weiß, alt im Stiel fleischfarben, ohne auffälligen Geruch.

Sporen: 6,5-8,5 x 3-3,5 μ m, im Mittel 7,8 x 3,3 μ m, Q = 2,0-2,8, in Aufsicht ellipsoidisch, in Seitenlage mit deutlichem Sporn, hyalin, dextrinoid.

Basidien: 4-sporig, 18-23 x 7-9 μ m.

Schnallen: in allen Teilen vorhanden.

Cheilozystiden: 26-46 x 6,5-9 μ m, keulig, leicht flaschenförmig, hyalin.

Pleurozystiden: fehlend.

Huthaut: ein Trichoderm aus zylindrischen bis leicht keuligen, 120-250 μ m langen Endzellen, nicht oder nur ausnahmsweise septiert; diese Septen schnallenlos, die Hyphen darunter mit Schnallen.

Habitat: in wärmebegünstigtem Laubmischwald mit *Quercus* und *Robinia*.

Untersuchte Kollektion: Burgenland: Oberpullendorf, Deutschkreutz, Girmer Wald (MTB 8465/2), 27. 9. 2001, leg. A. HAUSKNECHT & K. F. REINWALD (WU 21630).

Wir haben diese Kollektion zunächst als *Lepiota pseudofelina* J. LANGE identifiziert, da den Fruchtkörpern jegliche grünliche oder olivliche Farbe fehlte. Laut VELLINGA (2001) stellt aber die Abbildung von *Lepiota pseudofelina* (LANGE 1935: 12C) vermutlich entfärbte Fruchtkörper von *Lepiota grangei* (EYRE) KÜHNER dar. Der Name

Lepiota griseovirens wurde in der europäischen Literatur sehr unterschiedlich interpretiert (siehe dazu VELLINGA & HUIJSER 1993). Wir schließen uns hier der Artauffassung von VELLINGA (2001) an.

Lepiota griseovirens wurde bisher aus Österreich nur einmal gesichert nachgewiesen, und zwar aus dem mittleren Burgenland, wo sie an sehr ähnlichem Standort wuchs. Sie ist in ganz Europa selten (VELLINGA 2001).

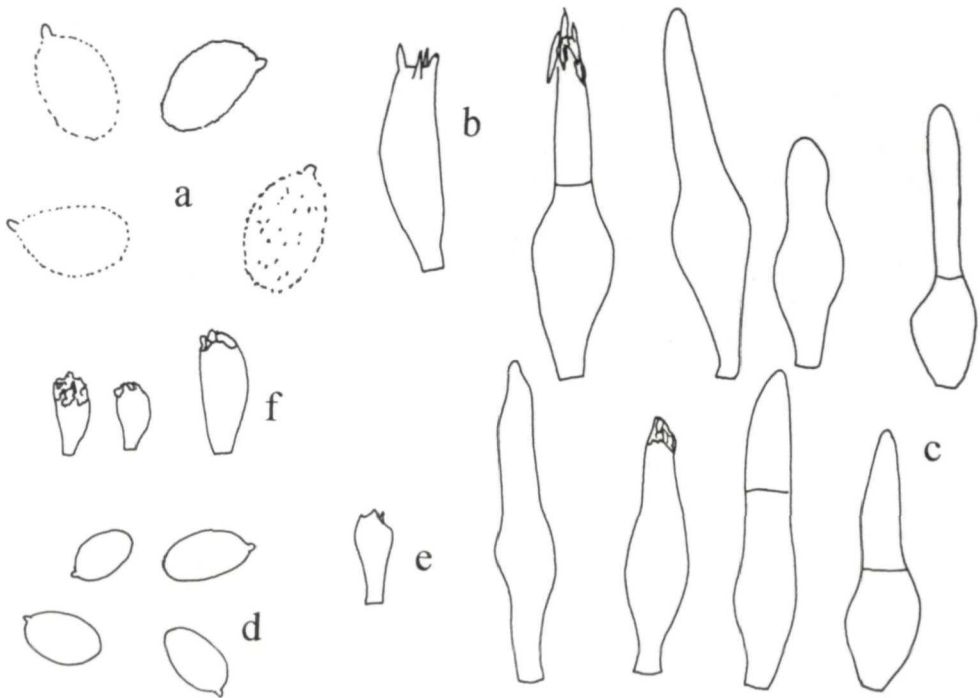


Abb. 2 a-c. *Melanoleuca nivea* (WU 21641). a Sporen, x 2000; b Basidie, x 800; c Cheilozystiden, x 800. d-f. *Oxyporus latemarginatus* (WU 21656). d Sporen, x 2000; e Basidie, x 800; f Zystiden, x 800.

***Melanoleuca nivea* BOEKHOUT** (Farbige Abb. XX, Abb. 2 a-c)

Merkmale:

Hut: 25-35 mm breit, flach konvex mit oder ohne leichtem Buckel, bald flach mit leicht niedergedrückter Mitte, nicht hygrophan, nicht gerieft; weiß bis weißlich, cremeweiß, Mitte alt hell ockerlich bis graulich ocker; Oberfläche glatt, matt, Rand stumpf.

Lamellen: ausgebuchtet angewachsen oder mit Zahn herablaufend, dicht, bauchig, mit 1-3 Lamelletten, teilweise etwas gegabelt, weiß bis milchweiß, mit gleichfarbiger Lamellenschneide.

Stiel: 20-35 mm lang, 2,5-4 mm dick, zylindrisch mit leicht verdickter, aber nicht eigentlich knolliger Basis, bei allen Exemplaren auffallend kontrastierend mit der

Hutfarbe, graubeige, an der Spitze bis grauocker, gänzlich fein längs gestreift und an der Spitze bereift, alt verkahlend.

Fleisch: weißlich, im Stiel graubeige bis deutlich bräunlich, kein besonderer Geruch notiert.

Sporen: 6,5-9,0 x 4,0-5,0 µm, im Mittel 7,6 x 4,6 µm, Q = 1,5-1,8, ellipsoidisch, oft fast glatt, auch fein punktiert mit kleinen, unregelmäßigen Warzen, stark amyloid.

Basidien: 4-sporig, 25-32 x 7-10 µm.

Schnallen: überall im Gewebe fehlend.

Cheilozystiden (Makrozystiden): 35-60 x 9-13 µm, spindelig bis flaschenförmig, dünn- bis minimal dickwandig, vereinzelt mit Kristallen, oft septiert.

Huthaut: ein Ixotrichoderm aus 3-4 µm dicken, farblosen Hyphen.

Habitat: Trockenrasen auf magerem Sandboden.

Untersuchte Kollektion: Burgenland: Neusiedl am See, Apetlon, Darscho-Gsigsee, 3. 10. 2001, leg. A. HAUSKNECHT & K. F. REINWALD (WU 21641).

Unter den weißen bis weißlichen Weichritterlingen mit Makrozystiden gibt es fast nur Arten montaner, subalpiner bis alpiner Verbreitung wie *Melanoleuca subalpina* (BRITZELM.) BRESINSKY & BESL, *Melanoleuca strictipes* (P. KARST.) MURRILL, *Melanoleuca queletii* BON oder *Melanoleuca evenosa* (SACC.) KONRAD (BON 1991). *Melanoleuca nivea* ist der kleinste Vertreter der Sektion *Alboflavidae* SINGER und an seinen kleinen, fein warzigen Sporen und dem beige-grauen bis ocker-grauen Stiel, der mit der helleren Hutfarbe kontrastiert, gut zu erkennen.

Melanoleuca nivea ist eine Art der Rasengesellschaften und der befestigten Dünen und gewiß sehr selten. Über ihre Verbreitung kann man nur wenige konkrete Angaben machen. BOEKHOUT (1988, 1999) zitiert Kollektionen aus Frankreich und den Niederlanden, WATLING & TURNBULL (1998) einen auf einer Farabbildung von COOKE (1883) basierenden Fund aus dem Botanischen Garten von Kew, England. Für Österreich ist dies sicher ein Erstfund.

***Oxyporus latemarginatus* (DURIEU & MONT.) DONK** (Farbige Abb. XXI, Abb. 2 d-f)

Merkmale:

Fruchtkörper: resupinat bis etwas effuso-reflex, etwa 100 x 80 mm groß und bis 6 mm hoch, auf einem weißen Subikulum wachsend, Rand etwa 1 mm dick; frisch ziemlich weich, trocken hart, gut vom Substrat ablösbar.

Poren: unregelmäßig rundlich-eckig, teilweise irpicoid, 1-3(-5) pro mm, oft ähnlich *Schizopora* mit bewimpertem Rand, weiß bis weißlich.

Fleisch: weiß bis weißlich, nicht gezont, ohne besonderen Geruch und Geschmack, nicht bitter.

Sporen: 5,0-7,0 x 3,0-4,0 µm, im Mittel 5,6 x 3,4 µm, Q = 1,5-2,1, hyalin, dünnwandig, inamyloid.

Basidien: 4-sporig, ohne Basalschnalle.

Zystiden: selten, erst nach längerem Suchen zu finden, schmal keulenförmig bis zylindrisch, dünnwandig, an der Spitze mit Kristallausscheidungen.

Hyphensystem: monomitisch; Hyphen dünnwandig, oft gegabelt, bis 8 µm dick.

Schnallen: fehlend.

Habitat: in einem Eichen-Robinienwald auf einem relativ frischen Stumpf von Robinie auf einer kleinen Lichtung.

Untersuchte Kollektion: **Burgenland:** Oberpullendorf, Deutschkreutz, Girmer Wald (MTB 8465/2), 1. 10. 2001, leg. A. HAUSKNECHT, det. H. FORSTINGER (WU 21656).

Oxyporus latemarginatus ist eine relativ seltene Art, die allerdings in Europa mit Ausnahme von Fennoskandien weit verbreitet ist (RYVARDEN & GILBERTSON 1993). Für das Burgenland ist dies unseres Wissens ein Erstnachweis.

Xerocomus bubalinus (OOLBEKKINK & DUIN) REDEUILH (Farbige Abb. XXII)

Merkmale:

Hut: 50-70(-100) mm, halbkugelig-konvex, alt verflachend, dann oft verbogen und zeitweise in der Mitte niedergedrückt; junge Exemplare hellbräunlich bis ockerbräunlich mit grauen Tönen am Rand, Mitte mehr orangebraun, an exponierten Stellen, wo sich die Fruchtkörper anscheinend rascher entwickelten bzw. stark vermadet waren auch schon am Hutrand mehr rötliche Töne zeigend. Bei diesen bei reifen und alten Exemplaren im Hut diverse Rottöne dominierend, ansonsten diese Farben vom Rand her und dann eher mit einem rosa Ton sich ausbreitend oder auch kaum ausgeprägt. Schon bei jungen Fruchtkörpern unter der Lupe eine dem *Xerocomus chrysenteron* (BULL.) QUÉL. ähnliche Rissigkeit feststellbar, diese später besonders an den exponierten Stellen der Huthaut deutlich. Die Risse, zuerst noch in der Farbe der betroffenen Huthaut, zeigen später das darunterliegende cremegelbe Fleisch. Hutoberfläche trocken samtig, oft fast bereift, bei einigen Exemplaren auch eine schwach runzelige Oberfläche erkennbar. Alte Fruchtkörper, an exponierten Stellen oder vom Hutrand her ausbleichend, zeigen auch bei den mehr rot gefärbten Kollektionen wieder mehr Brauntöne, ausgebleicht ein sehr helles Gelbbraun, und die Huthaut ist nahezu glatt.

Röhren: leicht ausgebuchtet angewachsen, bis 10 mm lang, zuerst satt gelb, fast goldgelb, dann blasser graugelb, später grünlichgelb, im Schnitt je nach Konsistenz mehr oder weniger blaugrün verfärbend. Röhrenansatzfläche goldgelb.

Poren: klein, auch bei reifen Exemplaren kaum 1 mm Durchmesser überschreitend, den Röhren gleichfarben, auf Druck grün bis blaugrün fleckend.

Stiel: 30-80 mm lang, 10-25 mm dick, zylindrisch, bauchig bis deutlich keulig, meist verbogen; Basis verschmälernd, oft fast zuspitzend, der komplette Stiel meist deutlich längsstreifig-rillig. Junge Exemplare in der oberen Hälfte schön gelb, ansonsten nur an der Stielspitze gelbe Töne zeigend. Bei manchen Kollektionen oder alt gelbe Töne aber kaum vorhanden, sondern meist am ganzen Stiel schmutzig rosabraune Töne vorherrschend, wobei ockerfarben, orangebraun oder rosafarben punktierte Stielteile je nach Kollektion überwiegen können – offensichtlich von Standort, Konsistenz und Alter der Fruchtkörper abhängig. Die Stielbasis oft schmutzig ockergelb und filzig. Längsstreifen des Stieles wie der Untergrund oder etwas dunkler gefärbt. Bei frischen, jüngeren Fruchtkörpern eine graublaue Verfärbung des Stiels auf Druck auffällig.

Fleisch: im Hut weißlich bis cremefarben, im Stiel gelblich, in der Stielbasis beigeocker bis ockerbraun. Über den Röhren und in der Stielrinde im Schnitt eine deutliche Verfärbung nach Grünblau oder Graublau eintretend, diese Verfärbungen bei jungen Fruchtkörpern bisweilen auch weitere Bereiche des Fleisches erfassend. Unter

der Huthaut bei manchen Exemplaren eine leichte rosa Verfärbung erkennbar, aber nur bei überalterten und vermadeten Fruchtkörpern eine deutliche Rosaverfärbung des kompletten oberen Hutfleischbereichs feststellbar. Geruch und Geschmack unbedeutend.

Basismyzel: cremefarben.

Makrochemische Reaktionen: FeSO_4 grünblau im Hutfleisch, graugrün im Stielfleisch; KOH auf Huthaut rostbraun mit lila Ton; Alkohol auf der Huthaut ein Dunklerwerden der vorhandenen Farben verursachend.

Sporen: $9-13,5 \times 3,8-5 \mu\text{m}$, $Q = 2,3-2,5-2,8$.

Sporenpulver: frisch gelbbraun (KÖRNERUP & WANSCHER 1975: SE7-8).

Huthaut: Epikutis aus zylindrischen, gegen die Endzellen zu relativ kurz septierten Hyphen mit fast palisadischer Ausrichtung aufgebaut. Septen stark eingeschnürt, so den Eindruck von aneinandergereihten Ketten vermittelnd, die aus gegen die Basis zu immer mehr verlängerten ellipsoidischen Elementen gebildet werden. Hyphen schwach, aber deutlich inkrustiert, Endzellen eiförmig bis zystidenartig, $9-12 \mu\text{m}$ breit.

Habitat: unter Pappeln im Gras auf sandigem Untergrund, unweit des Ufers des Neusiedlersees.

Untersuchte Kollektionen: Burgenland: Neusiedl am See, Illmitz, Hölle-Untere Wiesen (MTB 8166/4), 3. 10. 2001, leg. M. E. NOORDELOOS, A. HAUSKNECHT & al., det. M. E. NOORDELOOS (L); - 4. 10. 2001, leg. W. KLOFAC & al. (WU 21535).

Es dürfte sich hier um einen Erstfund dieser Art außerhalb der Niederlande handeln, wo er meist in städtischen Gebieten auf Sandboden (Parks, Alleen, auch Dünen), immer bei Pappel oder Linde, im Gras gefunden wurde (OOLBEKKINK 1991). Der Standort könnte also typisch sein, die Art dürfte möglicherweise an ähnlichen Habitaten auch anderswo in Europa zu finden sein, ist aber vielleicht mit ähnlich aussehenden Arten wie *Xerocomus rubellus* (KROMBH.) QUÉL., *Xerocomus communis* (BULL.) BON oder *Xerocomus chrysenteron* verwechselt worden.

REDEUIL & SIMONINI (1995) haben zuerst in ihren Fiches *Xerocomus bubalinus* als eigene Art aufgenommen und den ähnlichen *Xerocomus erubescens* CADIÑANOS & MUÑOZ mit Fragezeichen zu *X. rubellus* gestellt. Später (REDEUILH & SIMONINI 1999) haben sie beide Arten mit Fragezeichen zu *Xerocomus communis* gestellt. Die Studien von LADURNER & SIMONINI (2003) zeigen aber, daß *Xerocomus bubalinus* und *Xerocomus erubescens* mikroskopisch (und teilweise makroskopisch) einander ähnlich sind, aber etliche Differenzen zu *Xerocomus rubellus* und dem nach Meinung dieser Autoren synonymen *Xerocomus communis* aufweisen. Daher halten LADURNER & SIMONINI (2003) eine Synonymie von *Xerocomus erubescens* mit *Xerocomus bubalinus* nicht für ausgeschlossen. Die Abbildungen in LADURNER & SIMONINI (2003: 281 *erubescens* bzw. 284 *bubalinus*) sowie in ENGEL & al. (1996: 51 und 52 *bubalinus*), und in RUIZ-FERNANDEZ (1997: 160 und 161 *erubescens*) zeigen aber bei *Xerocomus erubescens* Stiele und Hüte mit dominierend dunkleren Brauntönen und deutliches Röteln des Hutfleisches. Eine Blauverfärbung des Fleisches ist hier nur im Mittelteil des Stieles beschrieben und sichtbar. Der Standortanspruch Kalkboden unter *Quercus* ist völlig konträr zu *Xerocomus bubalinus*. Mikroskopisch besteht einige Ähnlichkeit; daß bei *Xerocomus erubescens* Cheilozystiden nahezu fehlen, ist aber bemerkenswert. In der Originaldiagnose von *Xerocomus erubescens* (CADIÑANOS & MUÑOZ 1992) werden viel größere Sporen [bis $19(-23) \times 7,2(-8,6) \mu\text{m}$] angegeben als bei LADURNER

& SIMONINI (2003). Außerdem scheinen die Endzellen der Huthaut weitaus länger zu sein ($l/w = 2,5$) als bei *Xerocomus bubalinus* ($l/w = 2,1$), und überdies sind die Inkrustringen der Huthaut bräunlich gefärbt (gelblich bei *Xerocomus bubalinus*). Wahrscheinlich können erst längere Beobachtungen der Entwicklung der Fruchtkörper und molekularbiologische Vergleiche Gewissheit über die Eigenständigkeit beider Arten schaffen.

Wir danken den Teilnehmern der Arbeitstagung für die Zurverfügungstellung ihrer Funddaten und Feldnotizen sowie die Überlassung von interessantem Material für das Herbarium WU, Herrn W. JAKLITSCH für die Überprüfung der Nomenklatur, insbesondere der Ascomyceten, und Frau I. KRISAI-GREILHUBER für die Ausarbeitung der Mikrozeichnungen.

Literatur

- BARLUZZI, C., BELLÙ, F., COMANDINI, O., PADOVAN, F., PERINI, C., 1995: Studi micofloristi nella Riserva Naturale del Lago di Burano (Grosseto). 2a parte descrittiva. – Riv. Micol. **38**: 225-236.
- BASSO, M. T., 1999: *Lactarius* PERS. – Fungi Europaei **7**. – Alassio: Mykoflora.
- BOEKHOUT, T., 1988: Notulae ad Floram Agaricinam Neederlandicam – XVI. New taxa, new combinations in *Melanoleuca* PAT. and notes on rare species in the Netherlands. – Persoonia **13**: 397-431.
- 1999: *Melanoleuca* PAT., Cat. Rais. Pl. Cell. Tunésie: 22. 1897 (nom. conserv.). – In BAS, C., KUYPER, T. W., NOORDELOOS, M. E., VELLINGA, E. C., (Eds.): Flora Agaricina Neerlandica **4**. – Rotterdam, Brookfield: Balkema.
- BOHUS, G., 1939: Additamenta ad cognitionem fungorum montium Vertes. – Borbásia **1**: 112-114.
- BABOS, M., ALBERT, L., 1994: Das Bild der *Agaricus*-Flora in Ungarn. – Mikol. Közlem. **33**: 23-26.
- BOLETS DE CATALUNA, 1996: BOLETS DE CATALUNA **15**. – Barcelona: Societat Catalana de Micologia.
- BON, M., 1983: Typification de *Amanitopsis malleata* (PIANE) comb. nov. – Doc. Mycol. **48**: 33-36.
- 1991: Les Tricholomes et ressemblants. – Flore Mycologique d'Europe 2. – Doc. Mycol. h. s. **2**: 1-163.
- BREITENBACH, J., KRÄNZLIN, F., 1995: Pilze der Schweiz **4**. Blätterpilze 2. Teil. – Luzern: Mykologia.
- CADIÑANOS, J. A., MUÑOZ, J. A., 1992: Un *Xerocomus* nuevo o interesante del Norte pininsular: *X. erubescens* sp. nov. – Belarra **9**: 61-66.
- CAPPELLI, A., 1984: *Agaricus* L.: FR. ss. KARSTEN (*Psalliota* FR.). – Fungi Europaei **1**. – Saronno: Biella.
- CONSIGLIO, G., 1999: Contributo alla conoscenza die macromiceti della regione Emilia-Romagna – XIV. Genere *Agaricus*. – Micol. Veget. Medit. **14**: 3-18.
- CONTU, M., 1999: *Amanita dryophila* (*Amanitaceae*) spec. nov. and the species of the section *Vaginatae* with a semifrable universal veil and ellipsoid spores. – Persoonia **17**: 287-290.
- CONTU, M., 2000: Chiave per la determinazione delle specie europee del genere *Amanita*, sez. *Vaginatae*. – Boll. Gr. Micol. Bresadola **43**: 233-240.
- COOKE, M. C., 1883: Handbook of British Fungi II. – London.
- ENDERLE, M., 1996: Bemerkenswerte *Agaricales*-Funde XII. 32. Beitrag zur Kenntnis der Ulmer Pilzflora. – Ulmer Pilzflora **4**: 41-91.
- ENGEL, H., DERMEK, A., KLOFAC, W., LUDWIG, E., BRÜCKNER, T., 1996: Schmier- und Filzröhrlinge s. I. in Europa. – Weidhausen b. Coburg: Engel.
- FABRY, I., 1975: Šampiňony – pečiariky (*Agaricus*) na Slovensku. – Mykol. Sborn. **52**: 136-141.
- GALLI, R., 2001: Le Amanite. – Milano: Edinatura.
- HAUSKNECHT, A., 1996: Beiträge zur Kenntnis der *Bolbitiaceae* 3. Europäische *Conocybe*-Arten mit wurzelndem oder tief im Substrat eingesenktem Stiel. – Österr. Z. Pilzk. **5**: 161-202.

- PIDLICH-AIGNER, H., 2004: *Lepiotaceae* (Schirmlinge) in Österreich. 1. Die Gattungen *Chaemaemyces*, *Chlorophyllum*, *Cystolepiota*, *Leucoagaricus*, *Leucocoprinus*, *Macrolepiota*, *Melanophyllum* und *Sericeomyces*. – Österr. Z. Pilzk. **13**: 1-38.
- REINWALD, K. F., 2001: Interessante Pilzfunde aus dem südlichen Portugal. – Natur und Mensch, Jubiläumsausg. 200 Jahre NHG: 181-212.
- HEILMANN-CLAUSEN, J., VERBEKEN, A., VESTERHOLT, J., 1998: The genus *Lactarius*. – In LÆSSØE, T., PETERSEN, J., ELBORNE, S. A., (Eds.): *Fungi of Northern Europe* **2**. – Oddense: Skive.
- JAHN, H., 1982: Über *Lactarius pubescens* und *L. favrei* sp. nov. – Int. J. Mycol. Lichenol. **1**: 75-116.
- KIRK, P. M., ANSELL, A. E., 1992: Authors of fungal names. – Index of fungi supplement. – Plymouth: C. A. B. International.
- KORNERUP, A., WANSCHER, J. H., 1975: Taschenlexikon der Farben, 2. Aufl. – Zürich, Göttingen: Musterschmidt.
- KUYPER, T. W., 1995: *Clitocybe* (FR.) STAUDE, Schwämme Mitteldeutschl.: XXVIII, 122. 1857. – In BAS, C., KUYPER, T. W., NOORDELOOS, M. E., VELLINGA, E. C., (Eds.): *Flora Agaricina Neerlandica* **3**. – Rotterdam, Brookfield: Balkema.
- LADURNER, H., SIMONINI, G., 2003: *Xerocomus* s. l. – *Fungi Europaei* **8**. – Alassio: Candusso.
- LANGE, J., 1935: *Flora Agaricina Danica* **1**. – Kopenhagen: Recato.
- NAUTA, M. M., 1999: *Notulae ad Floram Agaricinam Neerlandicam* – XXXIII. Notes on *Agaricus* section *Spissicaules*. – *Persoonia* **17**: 221-233.
- 2001: *Agaricus* L. – In NOORDELOOS, M. E., KUYPER, T. W., VELLINGA, E. C., (Eds.): *Flora Agaricina Neerlandica* **5**. – Abingdon, Exton (PA), Tokyo: Balkema.
- OOLBEKKINK, G. T., 1991: The taxonomic value of the ornamentation of spores in "the *Xerocomus*-group" of *Boletus*. – *Persoonia* **14**: 245-273.
- PIANE, V., 1972: *Amanita (Amanitopsis) malleata*. – Bull. Soc. Nat. Oyonnax **19/21**: 51-58.
- PIDLICH-AIGNER, H., 2004: Bemerkenswerte *Russula*-Funde aus Ostösterreich **1**. – Österr. Z. Pilzk. **13**: 39-53.
- PILÁT A., 1954: Pečárka Maškova – *Agaricus Mašcae* PILÁT, nový druh z blízkeho príbuzenstva *P. velkovýtrusé (Agaricus Mašcae species nova e proxima affinitate Agarici macrospori M. et S.)*. – Česká Mykol. **8**: 159-165.
- 1966: Der Masken-Champignon (*Agaricus maskae* PILÁT) in Ungarn. – Schweiz. Z. Pilzk. **6**: 96-99.
- REDEUILH, G., SIMONINI, G., 1995: Comité pour l'unification des noms des bolets européens. – Bull. Soc. Mycol. France **111**: 105-130.
- 1999: Comité pour l'unification des noms des bolets européens. – Bull. Soc. Mycol. France **115**: 435-453.
- RÖLLIN, O., MONTHOUX, O., 1984: Deux Agaricales xerophiles: *Clitocybe glareosa* nov. sp. et *Clitocybe barbularum*, espèce nouvelle pour la Suisse. – Mycol. Helvetica **1**: 233-246.
- RUIZ FERNANDEZ, J. M., 1997: *Guia Micologica I. Orden Boletales en España*. – Bilbao: Ruiz Fernandez (Eigenverlag).
- RYVARDEN, L., GILBERTSON, R. L., 1993: *European Polypores. Synopsis fungorum* **6**. – Oslo: Fungiflora.
- SCHAEFER, Z., 1958: *Lactarii Cechoslovaci rariores vel novi V*. – Česká Mykol. **12**: 205-212.
- SINGER, R., HAUSKNECHT, A., 1988: Notes on *Conocybe (Bolbitiaceae)*. – Pl. Syst. Evol. **159**: 107-121.
- VELLINGA, E. C., 2001: *Lepiota* (PERS.: FR.) S. F. GRAY. – In NOORDELOOS, M. E., KUYPER, T. W., VELLINGA, E. C., (Eds.): *Flora Agaricina Neerlandica* **5**. – Lisse, Abingdon, Exton (PA), Tokyo: Balkema.
- HUIJSER, H. A., 1993: *Notulae ad Floram Agaricinam Neerlandicam* – XXI. *Lepiota* section *Stenosporae*. – *Persoonia* **15**: 223-240.
- WASSER, S. P., 1980: *Flora Fungorum RSS Ucrainicae. Basidiomycetes Agaricaceae* COHN. – Kiev: Naukova Dumka.
- WATLING, R., TURNBULL, E., 1998: *Cantharellaceae, Gomphaceae* and amyloid-spored and xeruloid members of *Tricholomataceae* (excl. *Mycena*). – In HENDERSON, D. M., ORTON, P. D., WATLING, R., (Eds.): *British Fungus Flora Agarics and Boleti* **8**. – Edinburgh: Royal Botanic Garden.

- WINTERHOFF, W., 1977: Die Pilzflora des Naturschutzgebietes Sandhausener Dünen bei Heidelberg. – Veröff. Naturschutz Landschaftspfl. Bad.-Württ. **44-45**: 51-118.
- ZUCCHERELLI, A., 1993: I funghi delle pinete della zone mediterranee. – Ravenna: Longo.

ZOBODAT - www.zobodat.at

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

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

Jahr/Year: 2004

Band/Volume: [13](#)

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

Artikel/Article: [Ergebnisse des Mykologischen Arbeitstreffens in Horitschon \(Burgenland\) im September/Oktober 2001. 237-265](#)