

Ergebnisse des Mykologischen Arbeitstreffens in Sibratsgöll (Vorarlberg) vom 31. 8. - 6. 9. 1995

IRMGARD KRISAI-GREILHUBER
Institut f. Botanik
Universität Wien
Rennweg 14
A-1030 Wien, Österreich

CHRISTIAN SCHEUER
Institut f. Botanik
Karl-Franzens-Universität
Holteigasse 6
A-8010 Graz, Österreich

ANTON HAUSKNECHT
Sonndorferstraße 22
A-3712 Maissau, Österreich

Eingelangt am 18. 6. 1997

Key words: Fungi, *Agaricales*, *Aphyllophorales*, *Ascomycetes*, *Deuteromycetes*, *Uredinales*, *Myxomycetes*. - Mycoflora of Vorarlberg, Austria.

Abstract: A list of all 586 fungal taxa collected in Vorarlberg during a mycological workshop of the Viennese group of the Austrian Mycological Society is presented. Some remarkable finds are documented in detail: *Conocybe subpallida*, *Cortinarius claricolor* var. *immissus*, *C. latobalteatus*, *C. striaepilus*, *Entoloma griseoluridum*, *Entoloma* spec., *Macowanites krjukowensis* and *Rhodocybe ardosiaea*.

Zusammenfassung: Eine Liste aller 586 Pilztaxa, die während eines mykologischen Arbeitstreffens der Wiener Gruppe der Österreichischen Mykologischen Gesellschaft in Vorarlberg gefunden wurden, wird vorgelegt. Einige bemerkenswerte Funde werden genauer dokumentiert: *Conocybe subpallida*, *Cortinarius claricolor* var. *immissus*, *C. latobalteatus*, *C. striaepilus*, *Entoloma griseoluridum*, *Entoloma* spec., *Macowanites krjukowensis* und *Rhodocybe ardosiaea*.

Im Rahmen der fast jährlich stattfindenden pilzkundlichen Arbeitswoche der Wiener Gruppe der Österreichischen Mykologischen Gesellschaft mit internationalen Gästen wurde Anfang September 1995 die Pilzflora Vorarlbergs untersucht. Naturräumlich hat das westlichste Bundesland Österreichs Anteil am Rheintal mit Bodenseegebiet und Walgau, an der Flyschzone, den Nördlichen Kalkalpen und den Zentralalpen. Aufgrund der kalten Witterung mit Schnee in höheren Lagen war es nicht sinnvoll, alpine Standorte aufzusuchen. So konzentrierten sich die Aufsammlungen in der montanen und obermontanen Höhenstufe auf Buchen-Fichtenmischwald, Buchen-Tannen-Fichtenmischwald, Buchen-Tannenmischwald, Fichtenwald, einen Eschen-Ahorn-Buchenschluchtwald, Föhrenforst, Auwald, oligotrophes Niedermoor, Hochmoor (*Pinus mugo*, *Betula pubescens*, *Picea abies*), Almweiden und Hochstaudenflur.

Im Laufe der Woche konnten einige interessante und seltene Pilze gefunden werden. Wichtige und interessante Funde werden anschließend an die Fundliste (in der Reihenfolge der Gesamtliste) genauer beschrieben: *Conocybe subpallida* ENDERLE, *Cortinarius claricolor* (FR.: FR.) FR. var. *immissus* SCHLAPFER, *C. latobalteatus* (SCHAEFF.) MOSER, *C. striaepilus* FAVRE, *Entoloma griseoluridum* (ROMAGN.) MO-

SER, *Entoloma spec.*, *Macowanites krjukowensis* (BUCH.) SINGER & SMITH und *Rhodocybe ardosiaea* HORAK & GRIESSER. Zu bemerkenswerten Ascomyceten u. a. Pilzen sind ebenfalls kurze Notizen angeschlossen.

Teilnehmer waren WOLFGANG BEYER, Bayreuth (Deutschland), ANTON HAUSKNECHT, Maissau, WOLFGANG KLOFAC, Wien, GABRIELE KOVACS, Wien, IRMGARD KRISAI-GREILHUBER, Wien, FRIEDRICH REINWALD, Lauf (Deutschland), CHRISTIAN SCHEUER, Graz, HERMANN VOGLMAYR, Wien, und GERHARD WÖLFEL, Erlangen (Deutschland).

Insgesamt wurden 14 Exkursionen in den Bezirken Bregenz, Dornbirn und Feldkirch durchgeführt:

- (1) 31. 8. 1995: Bregenz, Langen: Hirschberg (MTB 8424/4)
- (2) 31. 8. 1995: Bregenz, Lochau: Fallenberg (MTB 8424/4)
- (3) 31. 8. 1995, 4. 9. 1995: Feldkirch, Klaus: Tschütsch, Sattel-Berg (MTB 8623/4)
- (4) 1. 9. 1995 bis 6. 9. 1995: Bezau, Sibratsgfall: Sausteig (MTB 8526/3)
- (5) 1. 9. 1995: Bezau, Au: Argen (MTB 8625/4)
- (6) 2. 9. 1995, 6. 9. 1995: Bezau, Sibratsgfall: Renkknien (MTB 8526/3)
- (7) 3. 9. 1995: Feldkirch, Rankweil: Valduna (MTB 8723/2)
- (8) 3. 9. 1995: Dornbirn, Kehlegg: Fischbachtal (MTB 8524/4)
- (9) 4. 9. 1995: Feldkirch, Götzis: Kommingen (MTB 8623/4)
- (10) 4. 9. 1995: Dornbirn, Bödele: Föhramoos (MTB 8524/4)
- (11) 5. 9. 1995: Feldkirch, Meiningen: NSG Rote Au (MTB 8723/1)
- (12) 6. 9. 1995: Bezau, Damüls: Bregenzbachtal (MTB 8725/1)
- (13) 6. 9. 1995: Bezau, Schnepfau: Gschwend (MTB 8625/2)
- (14) 6. 9. 1995: Bezau, Sibratsgfall: Bolgenach (MTB 8526/3)
- (15) sonstige Einzelfunde

Die 586 gefundenen Taxa wurden gegliedert in *Agaricales*, *Aphyllorphorales*, *Ascomycota*, *Deuteromyceten*, *Uredinales*, *Myxomycetes*, *Oomycota* und *Zygomycota* und sind innerhalb derselben alphabetisch geordnet, wobei bei jeder Art die jeweilige Exkursionsnummer angeführt ist. Wichtige Belege sind in den Herbarien WU und GZU sowie in den Privatherbarien HAUSKNECHT (H) und KRISAI-GREILHUBER (IK) aufbewahrt.

Agaricales s. l.

<i>Agaricus campestris</i> L.: FR.	6
<i>Agaricus langei</i> (MOELL.) MOELL.	7
<i>Agaricus silvicola</i> (VITT.) SACC.	7
<i>Agrocybe erebia</i> (FR.: FR.) SINGER	9
<i>Amanita fulva</i> (SCHAEFF. → PERS.) FR.	4, 10
<i>Amanita muscaria</i> (L.: FR.) LAM.	6, 12, 14
<i>Amanita pantherina</i> (DC.: FR.) KROMBH.	6
<i>Amanita phalloides</i> (FR.: FR.) LINK	11
<i>Amanita porphyria</i> ALB. & SCHW.: FR.	4, 6
<i>Amanita rubescens</i> PERS.: FR.	1, 3, 4, 6, 7, 12, 14
<i>Amanita umbrinolutes</i> BATAILLE	10, 13
<i>Amanita vaginata</i> (BULL.: FR.) LAM.	1, 5, 6, 7
<i>Armillaria lutea</i> GILLET	12
<i>Armillaria ostoyae</i> (ROMAGN.) HERINK	7
<i>Boletellus pruinatus</i> (FR. & HÖK) KLOFAC & KRISAI-GR.	6
<i>Boletus appendiculatus</i> SCHAEFF.: FR.	7

<i>Boletus calopus</i> PERS.: FR	6, 7, 12
<i>Boletus edulis</i> BULL.: FR.	1, 3, 4, 6, 12, 14
<i>Boletus erythropus</i> PERS.: FR.	1, 6, 7, 14
<i>Boletus luridus</i> SCHAEFF.: FR.	7
<i>Boletus reticulatus</i> SCHAEFF.	13
<i>Calocybe chrysenteron</i> (BULL.: FR.) SINGER	11
<i>Calocybe ionides</i> (BULL.: FR.) DONK	11
<i>Chalciporus piperatus</i> (BULL.: FR.) BAT.	1, 6, 7, 12
<i>Chamaemyces fracidus</i> (FR.) DONK	11
<i>Clitocybe candicans</i> (PERS.: FR.) KUMMER	3, 11
<i>Clitocybe costata</i> KÜHN. & ROMAGN.	3, 13
<i>Clitocybe diatreta</i> (FR.: FR.) KUMMER	12
<i>Clitocybe diosma</i> EINH.	11
<i>Clitocybe fragrans</i> (WITH.: FR.) KUMMER	7
<i>Clitocybe gibba</i> (PERS.: FR.) KUMMER	1, 3, 5, 7, 11
<i>Clitocybe odora</i> (BULL.: FR.) KUMMER	7
<i>Clitocybe phaeophthalma</i> (PERS.) KUYPER	11
<i>Clitocybe phyllophila</i> (PERS.: FR.) KUMMER	11
<i>Clitocybe rivulosa</i> (PERS.: FR.) KUMMER	4
<i>Clitocybe subspadicea</i> (LANGE) BON & CHEV.	3
<i>Clitopilus hobsonii</i> (BERK.) ORTON	3
<i>Clitopilus prunulus</i> (SCOP.: FR.) KUMMER	1, 6, 7
<i>Clitopilus scyphoides</i> (FR.: FR.) SINGER	5
<i>Collybia confluens</i> (PERS.: FR.) KUMMER	3, 5, 7, 8, 11, 13
<i>Collybia dryophila</i> (BULL.: FR.) KUMMER	3
<i>Collybia peronata</i> (BOLT.: FR.) KUMMER	3, 6, 7, 13
<i>Collybia tuberosa</i> (BULL.: FR.) KUMMER	6, 7, 12, 14
<i>Conocybe digitalina</i> (VELEN.) SINGER	7
<i>Conocybe echinata</i> (VELEN.) SINGER	7, 11
<i>Conocybe excedens</i> KÜHN. & WATL. var. <i>pseudomesospora</i> SINGER & HAUSKN.	11
<i>Conocybe mesospora</i> KÜHN. & WATL.	11
<i>Conocybe pilosella</i> (PERS.: FR.) KÜHN.	7, 11
<i>Conocybe rickeniana</i> ORTON	7, 11
<i>Conocybe</i> cf. <i>rubiginosa</i> WATLING	7
<i>Conocybe sienophylla</i> (BERK. & BR.) SINGER	7, 11
<i>Conocybe subovalis</i> KÜHN. & WATL.	7
<i>Conocybe subpallida</i> ENDERLE	11
<i>Coprinus atramentarius</i> (BULL.: FR.) FR.	11
<i>Coprinus comatus</i> (MÜLL.: FR.) PERS.	12
<i>Coprinus disseminatus</i> (PERS.: FR.) GRAY	11
<i>Coprinus kuehneri</i> ULJÉ & BAS	3, 7, 11
<i>Coprinus lagopus</i> (FR.: FR.) FR.	8, 11
<i>Coprinus truncorum</i> (SCOP.) FR.	6
<i>Cortinarius acutovelatus</i> HRY.	6, 12
<i>Cortinarius acutus</i> (PERS.: FR.) FR.	12
<i>Cortinarius angelesianus</i> A. H. SMITH	12
<i>Cortinarius anomalus</i> (FR.: FR.) FR.	12
<i>Cortinarius brunneus</i> (PERS.: FR.) FR.	4, 6, 10, 12
<i>Cortinarius claricolor</i> (FR.: FR.) FR. var. <i>immissus</i> SCHLAPFER	6
<i>Cortinarius collinitus</i> (SOW.: FR.) GRAY	6
<i>Cortinarius cotoneus</i> FR.	13
<i>Cortinarius evernius</i> (FR.: FR.) FR.	12
<i>Cortinarius gentilis</i> (FR.: FR.) FR.	12
<i>Cortinarius latobalteatus</i> (SCHAEFF.) MOSER	14

<i>Cortinarius limonius</i> (FR.) FR.	12
<i>Cortinarius nemorensis</i> (FR.) LANGE	4
<i>Cortinarius obtusus</i> (FR.: FR.) FR.	6, 12
<i>Cortinarius odorifer</i> BRITZ.	12
<i>Cortinarius orellanoides</i> HRY.	4, 6, 10, 12
<i>Cortinarius paleaceus</i> FR.	10
<i>Cortinarius renidens</i> FR.	6
<i>Cortinarius rubicundulus</i> (REA) PEARSON	6
<i>Cortinarius saginus</i> (FR.: FR.) FR.	12
<i>Cortinarius salor</i> FR.	2, 8, 12
<i>Cortinarius scaurus</i> (FR.: FR.) FR.	6
<i>Cortinarius striaepilus</i> FAVRE	11
<i>Cortinarius subtortus</i> (PERS.: FR.) FR.	4, 10, 12
<i>Cortinarius varicolor</i> (PERS.: FR.) FR.	4, 6, 7
<i>Cortinarius vibratilis</i> (FR.: FR.) FR.	10
<i>Crepidotus applanatus</i> (PERS.) KUMMER	13
<i>Crepidotus cesatii</i> (RABENH.) SACC. var. <i>cesatii</i>	3
<i>Crepidotus cesatii</i> (RABENH.) SACC. var. <i>subphaerosporus</i> (LANGE) SENN-IRL.	2, 7, 11
<i>Crepidotus lundellii</i> PILÁT	5, 9
<i>Crepidotus mollis</i> (SCHAEFF.: FR.) STAUDE	6
<i>Crepidotus subverrucisporus</i> PILÁT	11
<i>Cystoderma amiantinum</i> (SCOP.) FAY.	12
<i>Cystoderma terrei</i> (BERK. & BR.) HARMAJA	12
<i>Cystolepiota bucknallii</i> (BERK. & BR.) SINGER & CLEM.	7
<i>Cystolepiota hetieri</i> (BOUD.) SINGER	11
<i>Cystolepiota seminuda</i> (LASCH) BON	7, 11
<i>Delicatula integrella</i> (PERS.: FR.) PAT.	7
<i>Dermocybe crocea</i> (SCHAEFF.) MOSER	6, 12
<i>Dermocybe sanguinea</i> (WULF.: FR.) WÜNSCHE	6, 12, 14
<i>Entoloma cetratum</i> (FR.: FR.) MOSER	6, 10, 12
<i>Entoloma chalybaeum</i> (FR.: FR.) NOORDEL.	6
<i>Entoloma conferendum</i> (BRITZ.) NOORDEL.	6
<i>Entoloma excentricum</i> BRES.	11
<i>Entoloma griseoluridum</i> (ROMAGN.) MOSER	3, 7, 13
<i>Entoloma incanum</i> (FR.: FR.) HESLER	11
<i>Entoloma incarnatofuscescens</i> (BRITZ.) NOORDEL.	11
<i>Entoloma indutoides</i> (ORTON) NOORDEL.	
var. <i>griseorubidum</i> (NOORDEL.) NOORDEL., WÖLFEL & HAUSKN.	11
<i>Entoloma jubatum</i> (FR.: FR.) KARSTEN	7
<i>Entoloma lanicum</i> (ROMAGN.) NOORDEL.	11
<i>Entoloma longistriatum</i> (PECK) NOORDEL.	11
<i>Entoloma mougeotii</i> (FR.) HESLER	5
<i>Entoloma nitidum</i> QUÉL.	4, 6, 12, 14
<i>Entoloma politum</i> (PERS.: FR.) DONK	12, 13
<i>Entoloma sericellum</i> (FR.: FR.) KUMMER	6
<i>Entoloma sericeum</i> (BULL. →) QUÉL.	14
<i>Entoloma serrulatum</i> (FR.: FR.) HESLER	6
<i>Entoloma turbidum</i> (FR.: FR.) QUÉL.	6, 12
<i>Entoloma spec.</i>	6
<i>Flammulaster carpophilus</i> (FR.) EARLE	3, 7
<i>Galerina calyptrata</i> ORTON	1, 6, 10, 12
<i>Galerina camerina</i> (FR.) KÜHN.	6
<i>Galerina paludosa</i> (FR.) KÜHN.	6, 12
<i>Galerina tibiicystis</i> (ATK.) KÜHN.	12

<i>Galerina triscopa</i> (FR.) KÜHN.	6, 7, 12, 14
<i>Hebeloma sacchariolens</i> QUÉL.	7
<i>Hebeloma truncatum</i> (SCHAEFF.: FR.) KUMMER	3
<i>Hemimycena crispata</i> (KÜHN.) SINGER	5
<i>Hemimycena crispula</i> (QUÉL.) SINGER	11
<i>Hemimycena cucullata</i> (PERS.: FR.) SINGER	7, 11
<i>Hemimycena gracilis</i> (QUÉL.) SINGER	1, 5, 6, 7
<i>Hohenbuehelia auriscalpium</i> (MAIRE) SINGER	7
<i>Hydropus subalpinus</i> (HOEHN.) SINGER	3
<i>Hydropus trichoderma</i> (JOSS.) SINGER	11
<i>Hygrocybe acutoconica</i> (CLEMENTS) SINGER	11
<i>Hygrocybe cantharellus</i> (SCHW.: FR.) MURR.	12
<i>Hygrocybe chlorophana</i> (FR.: FR.) WÜNSCHE	6
<i>Hygrocybe citrinovirens</i> (LANGE) SCHAEFF.	6
<i>Hygrocybe conica</i> (SCHAEFF.: FR.) KUMMER	6
<i>Hygrophoropsis aurantiaca</i> (WULF.: FR.) MAIRE	7
<i>Hygrophorus eburneus</i> (BULL.: FR.) FR.	13
<i>Hygrophorus erubescens</i> (FR.: FR.) FR.	12
<i>Hygrophorus olivaceoalbus</i> (FR.: FR.) FR.	4, 6, 10, 12, 14
<i>Hypholoma capnoides</i> (FR.: FR.) KUMMER	7
<i>Hypholoma fasciculare</i> (HUDS.: FR.) KUMMER var. <i>fasciculare</i>	6
<i>Hypholoma fasciculare</i> (HUDS.: FR.) KUMMER var. <i>subviride</i> (BERK. & CURT.) KRIEGLST.	7
<i>Hypholoma radicosum</i> LANGE	4, 12
<i>Hypholoma udum</i> (PERS.: FR.) KÜHN.	10
<i>Inocybe adaequata</i> (BRITZ.) SACC.	11
<i>Inocybe bongardii</i> (WEINM.) QUÉL.	8
<i>Inocybe calamistrata</i> (FR.: FR.) GILLET	4
<i>Inocybe cervicolor</i> (PERS.) QUÉL.	6, 8, 12
<i>Inocybe cookei</i> BRES.	3, 6
<i>Inocybe corydalina</i> QUÉL.	8
<i>Inocybe dulcamara</i> (PERS.) KUMMER	2, 4, 7
<i>Inocybe erubescens</i> BLYTT	15
<i>Inocybe fibrosa</i> (SOW.) GILL.	1, 2
<i>Inocybe fraudans</i> (BRITZ.) SACC.	5, 7, 11, 14
<i>Inocybe furfurea</i> KÜHN. var. <i>rufotacta</i> (SCHWÖBEL & STANGL) KUYPER	7
<i>Inocybe fuscidula</i> VELEN.	11
<i>Inocybe geophylla</i> (FR.: FR.) KUMMER var. <i>geophylla</i>	10
<i>Inocybe geophylla</i> (FR.: FR.) KUMMER var. <i>lilacina</i> (PECK) GILL.	12
<i>Inocybe maculata</i> BOUD.	10, 11
<i>Inocybe mixtilis</i> (BRITZ.) SACC.	5, 6, 7
<i>Inocybe nitidiuscula</i> (BRITZ.) SACC.	5, 7, 10, 11, 12
<i>Inocybe obsoleta</i> ROMAGN.	11
<i>Inocybe pelargonium</i> KÜHN.	6
<i>Inocybe petiginosa</i> (FR.: FR.) GILL.	7, 13
<i>Inocybe phaeoleuca</i> KÜHN.	7
<i>Inocybe rimosa</i> (BULL.: FR.) KUMMER	1, 7, 10, 11
<i>Inocybe squamata</i> LANGE	11
<i>Inocybe terrigena</i> (FR.) KUYPER	6, 11
<i>Inocybe tricolor</i> KÜHN.	11
<i>Kuehneromyces mutabilis</i> (SCHAEFF.: FR.) SINGER & SMITH	3, 5, 6, 7, 10, 13, 14
<i>Laccaria amethystina</i> (HUDS.→) COOKE	4, 6, 7, 12, 13, 14
<i>Laccaria bicolor</i> (MAIRE) ORTON	4
<i>Laccaria laccata</i> (SCOP.: FR.) COOKE	1, 4, 5, 6, 12

<i>Lacrymaria lacrymabunda</i> (BULL.: FR.) PAT.	14
<i>Lactarius badiosanguineus</i> KÜHN. & ROMAGN.	14
<i>Lactarius blennius</i> (FR.: FR.) FR.	3, 6, 7, 13
<i>Lactarius bresadolanus</i> SINGER	12
<i>Lactarius camphoratus</i> (BULL.: FR.) FR.	10, 13
<i>Lactarius deterrimus</i> GRÖGER	1, 6, 7, 10, 11, 12
<i>Lactarius lignyotus</i> FR.	4, 6, 10, 12
<i>Lactarius mitissimus</i> (FR.: FR.) FR.	12
<i>Lactarius necator</i> (GMEL.: FR.) KARST.	1, 10
<i>Lactarius pallidus</i> (PERS.: FR.) FR.	3, 4, 7, 13
<i>Lactarius picinus</i> FR.	6
<i>Lactarius porninsis</i> ROLL.	3
<i>Lactarius rubrocinctus</i> FR.	13
<i>Lactarius rufus</i> (SCOP.: FR.) FR.	4, 6
<i>Lactarius salmonicolor</i> HEIM & LECL.	1, 2, 3, 4, 6, 7, 10, 13, 14
<i>Lactarius scrobiculatus</i> (SCOP.: FR.) FR.	1, 6
<i>Lactarius</i> cf. <i>semisanguifluus</i> HEIM & LECL.	14
<i>Lactarius serifluus</i> (DC.: FR.) FR.	13
<i>Lactarius theiogalus</i> (BULL.: FR.) GRAY	4, 6, 10
<i>Lactarius tithymalinus</i> FR.	3
<i>Leccinum carpini</i> (SCHULZ.) MOSER	7
<i>Leccinum holopus</i> (ROSTK.) WATL.	4
<i>Leccinum roseofractum</i> WATL.	7
<i>Leccinum variicolor</i> WATL.	10
<i>Lepiota aspera</i> (PERS.: FR.) QUÉL.	11
<i>Lepiota calcicola</i> KNUDSEN	11
<i>Lepiota castanea</i> QUÉL.	7
<i>Lepiota clypeolaria</i> (BULL.: FR.) KUMMER	3, 7
<i>Lepiota cristata</i> (ALB. & SCHW.: FR.) KUMMER	1, 5, 7, 11
<i>Lepiota fuscovinacea</i> LANGE & MOELL.	11
<i>Lepiota subalba</i> ORTON	11
<i>Lepiota tomentella</i> LANGE	11
<i>Lepiota ventriosospora</i> REID	7
<i>Lepista sordida</i> (FR.: FR.) SINGER	11
<i>Limacella ochraceolutea</i> ORTON	7
<i>Limacella vinosorubescens</i> FURRER	7
<i>Lyophyllum deliberatum</i> (BRITZ.) KREISEL	6, 12
<i>Macowanites krjukowensis</i> (BUCH.) SINGER & SMITH	3
<i>Marasmiellus ramealis</i> (BULL.: FR.) SINGER	2, 3, 11
<i>Marasmius alliaceus</i> (JACQ.: FR.) FR.	6, 7, 13
<i>Marasmius androsaceus</i> (L.: FR.) FR.	3, 7, 10
<i>Marasmius bulliardii</i> QUÉL.	3, 11
<i>Marasmius cohaerens</i> (PERS.: FR.) COOKE & QUÉL.	1, 3, 7, 11
<i>Marasmius epiphyllus</i> (PERS.: FR.) FR.	3
<i>Marasmius oreades</i> (BOLT.: FR.) FR.	6
<i>Marasmius rotula</i> (SCOP.: FR.) FR.	3, 11
<i>Marasmius scorodonius</i> (FR.: FR.) FR.	3
<i>Marasmius torquescens</i> QUÉL.	3, 7, 8, 11
<i>Marasmius wettsteinii</i> SACC. & SYD.	1
<i>Marasmius wynnei</i> BERK. & BR.	3, 7
<i>Megacollybia platyphylla</i> (PERS.: FR.) KOTL. & POUZAR	3, 4, 7, 11, 13
<i>Micromphale foetidum</i> (SOW.: FR.) SINGER	11
<i>Micromphale perforans</i> (HOFM.: FR.) GRAY	4, 5, 6, 12, 14

<i>Mycena abramsii</i> (MURR.) MURR.	4, 11
<i>Mycena acicula</i> (SCHAEFF.: FR.) KUMMER	11
<i>Mycena adscendens</i> (LASCH) MAAS G.	11
<i>Mycena amicta</i> (FR.: FR.) QUÉL.	6
<i>Mycena arcangeliana</i> BRES.	1, 3, 10, 12
<i>Mycena aurantiomarginata</i> (FR.: FR.) QUÉL.	6, 12
<i>Mycena citrinomarginata</i> GILL.	11
<i>Mycena crocata</i> (SCHRAD.: FR.) KUMMER	13
<i>Mycena epipterygia</i> (SCOP.: FR.) GRAY	6, 12, 14
<i>Mycena flavoalba</i> (FR.) QUÉL.	6, 7, 12
<i>Mycena galericulata</i> (SCOP.: FR.) GRAY	7, 11
<i>Mycena galopus</i> (PERS.: FR.) KUMMER	1, 3, 5, 6, 7, 8, 10, 11, 12, 14
<i>Mycena haematopus</i> (PERS.: FR.) KUMMER	4, 11
<i>Mycena hiemalis</i> (OSBECK: FR.) QUÉL.	11
<i>Mycena leptocephala</i> (PERS.: FR.) GILL.	1, 3, 6, 7, 11, 12
<i>Mycena metata</i> (FR.: FR.) KUMMER	6
<i>Mycena niveipes</i> (MURR.) MURR.	11
<i>Mycena pelianthina</i> (FR.: FR.) QUÉL.	3, 5, 7, 13
<i>Mycena polygramma</i> (BULL.: FR.) GRAY	7
<i>Mycena pura</i> (PERS.: FR.) KUMMER	2, 3, 6, 7, 11, 14
<i>Mycena renati</i> QUÉL.	5, 7
<i>Mycena rorida</i> (FR.: FR.) QUÉL.	3, 7, 12
<i>Mycena rosea</i> (BULL.→) GRAMBERG	3
<i>Mycena rosella</i> (FR.) KUMMER	12
<i>Mycena rubromarginata</i> (FR.: FR.) KUMMER	1, 7
<i>Mycena sanguinolenta</i> (ALB. & SCHW.: FR.) KUMMER	1, 2, 3, 4, 5, 6, 7, 11, 12, 14
<i>Mycena speirea</i> (FR.: FR.) GILL.	11
<i>Mycena stipata</i> MAAS G. & SCHWÖBEL	5, 7, 11, 12, 13
<i>Mycena stylobates</i> (PERS.: FR.) KUMMER	3, 7
<i>Mycena viridimarginata</i> KARST.	6, 7
<i>Mycena zephyrus</i> (FR.: FR.) KUMMER	7
<i>Nyctalis asterophora</i> FR.	7
<i>Omphalina grossula</i> (PERS.) SINGER	6, 14
<i>Oudemansiella mucida</i> (SCHRAD.: FR.) HOEHN.	13
<i>Panaeolus rickenii</i> HORA	11
<i>Panellus violaceofulvus</i> (BATSCH: FR.) SINGER	4
<i>Paxillus atrotomentosus</i> (BATSCH: FR.) FR.	7
<i>Paxillus filamentosus</i> (SCOP.) FR.	5, 11
<i>Paxillus involutus</i> (BATSCH: FR.) FR.	6
<i>Paxillus panuoides</i> (FR.: FR.) FR.	12
<i>Phaeolepiota aurea</i> (MATT.: FR.) KONR. & MAUBL.	11
<i>Pholiota astragalina</i> (FR.: FR.) SINGER	6, 7
<i>Pholiotina appendiculata</i> (WATL.) COURTEC.	11
<i>Pholiotina brunnea</i> (WATL.) SINGER, inval.	7
<i>Pholiotina mairei</i> (WATL.) ENDERLE	11
<i>Pholiotina sulcatipes</i> (PECK) SINGER	7
<i>Pholiotina vestita</i> (FR.) SINGER	5, 7
<i>Phylloporus pelletieri</i> (LÉV.) QUÉL.	3
<i>Pluteus atromarginatus</i> (SINGER) KÜHN.	6, 7, 10
<i>Pluteus cervinus</i> (SCHAEFF.) KUMMER	3, 6, 7
<i>Pluteus diettrichii</i> BRES.	8
<i>Pluteus nanus</i> (PERS.: FR.) KUMMER	7, 5, 11

<i>Pluteus phlebophorus</i> (DITM.: FR.) KUMMER	13
<i>Pluteus</i> cf. <i>plautus</i> (WEINM.) GILL.	11
<i>Pluteus romellii</i> (BRITZ.) SACC.	3, 8, 11
<i>Porphyrellus porphyrosporus</i> (FR.) GILB.	3, 6, 7
<i>Psathyrella candolleana</i> (FR.: FR.) MAIRE	11
<i>Psathyrella fulvescens</i> (ROMAGN.) A. H. SMITH var. <i>brevicystis</i> K. V. WAVEREN	7
<i>Psathyrella leucotephra</i> (BERK. & BR.) ORTON	11
<i>Psathyrella spadiceogrisea</i> (SCHAEFF.) MAIRE f. <i>spadiceogrisea</i>	11
<i>Psathyrella spadiceogrisea</i> (SCHAEFF.) MAIRE f. <i>exalbicans</i> (ROMAGN.) K. V. WAVEREN	7
<i>Psilocybe semilanceata</i> (FR.) KUMMER	6, 14
<i>Resupinatus applicatus</i> (BATSCH: FR.) GRAY	3
<i>Rhodocybe ardosiaea</i> HORAK & GRIESSER	11
<i>Rhodocybe nitellina</i> (FR.) SINGER	7
<i>Rickenella fibula</i> (BULL.: FR.) RAITH.	6, 7, 10, 11
<i>Rickenella swartzii</i> (FR.) KUYPER	7
<i>Ripartites tricholoma</i> (ALB. & SCHW.: FR.) KARST.	2, 7
<i>Rozites caperatus</i> (PERS.: FR.) KARST.	6, 9, 10, 12
<i>Russula adusta</i> (PERS.: FR.) FR.	12
<i>Russula albonigra</i> (KRBH.) FR.	7
<i>Russula amethystina</i> QUÉL.	7
<i>Russula aurea</i> PERS.	6
<i>Russula betularum</i> HORA	6, 10
<i>Russula chloroides</i> (KRBH.) BRES.	6, 11, 12
<i>Russula cyanoxantha</i> (SCHAEFF.) FR.	3, 6, 7
<i>Russula densifolia</i> GILL.	7, 10, 13
<i>Russula emetica</i> (SCHAEFF.: FR.) PERS.	4, 6
<i>Russula fellea</i> (FR.: FR.) FR.	12
<i>Russula integra</i> (L.) FR.	1, 4, 6, 7, 12, 13
<i>Russula laricina</i> VELEN.	11
<i>Russula mairei</i> SINGER	7, 13
<i>Russula nauseosa</i> (PERS.) FR.	1, 6
<i>Russula nigricans</i> (BULL.→) FR.	13
<i>Russula paludosa</i> BRITZ.	1, 12
<i>Russula pseudointegra</i> MAIRE	9
<i>Russula puellaris</i> FR.	6
<i>Russula queletii</i> FR.	5, 6, 14
<i>Russula raoultii</i> QUÉL.	3
<i>Russula risigallina</i> (BATSCH) SACC.	3
<i>Russula rosea</i> PERS.	3
<i>Russula turci</i> BRES.	6
<i>Russula vesca</i> FR.	1, 3, 6
<i>Russula viscida</i> KUDŘNA	1, 6
<i>Stropharia coronilla</i> (BULL.: FR.) QUÉL.	14
<i>Stropharia semiglobata</i> (BATSCH: FR.) QUÉL.	6
<i>Suillus grevillei</i> (KLOTZSCH: FR.) SINGER	3, 6, 7
<i>Suillus tridentinus</i> (BRES.) SINGER	11
<i>Suillus viscidus</i> (L.) ROUSSEL	3
<i>Tricholoma inamoenum</i> (FR.: FR.) GILL.	10, 14
<i>Tricholoma terreum</i> (SCHAEFF.: FR.) KUMMER	10
<i>Tricholomopsis decora</i> (FR.: FR.) SINGER	10
<i>Tricholomopsis rutilans</i> (SCHAEFF.: FR.) SINGER	3, 7
<i>Tubaria conspersa</i> (PERS.: FR.) FAY.	11
<i>Tubaria romagnesia</i> ARNOLDS	11

<i>Xerocomus badius</i> (FR.: FR.) GILB.	1, 3, 6, 7, 10, 12, 14
<i>Xerocomus chrysenteron</i> (BULL.) QUÉL.	1
<i>Xerocomus ferrugineus</i> (SCHAEFF.) BON	3
<i>Xerocomus subtomentosus</i> (L.: FR.) QUÉL. var. <i>subtomentosus</i>	4, 10, 12, 14
<i>Xerocomus subtomentosus</i> (L.: FR.) QUÉL. var. <i>varicolor</i> (BERK. & BR.) ENGEL & KLOFAC	6
<i>Xeromphalina campanella</i> (BATSCH: FR.) MAIRE	7
<i>Xerula radicata</i> (RELH.: FR.) DÖRFELT	3, 7, 13

Aphylophorales s. l.

<i>Albatrellus spec.</i>	1
<i>Aleurodiscus amorphus</i> (PERS.: FR.) SCHRÖT.	3, 4
<i>Antrodia serialis</i> (FR.: FR.) DONK	3
<i>Auricularia auricula-judae</i> (BULL.: FR.) WETTST.	11
<i>Auriscalpium vulgare</i> GRAY	11
<i>Bjerkandera adusta</i> (WILLD.: FR.) KARST.	3
<i>Bovista nigrescens</i> PERS.: PERS.	6
<i>Calocera cornea</i> (BATSCH: FR.) FR.	6
<i>Calocera viscosa</i> (PERS.: FR.) FR.	1, 3, 4, 6, 7, 12, 13, 14
<i>Cantharellus aurora</i> (BATSCH) KUYPER	7, 12
<i>Cantharellus cibarius</i> FR.: FR. var. <i>cibarius</i>	3, 4, 6, 7, 12
<i>Cantharellus cibarius</i> FR.: FR. var. <i>amethysteus</i> QUÉL.	1
<i>Cantharellus tubaeformis</i> FR.: FR.	6, 7, 10, 12
<i>Chondrostereum purpureum</i> (PERS.: FR.) POUZAR	7
<i>Clathrus archeri</i> (BERK.) DRING	6, 7
<i>Clavariadelphus pistillaris</i> (FR.: FR.) DONK	13
<i>Clavulina cinerea</i> (BULL.: FR.) SCHRÖT.	11
<i>Clavulina coralloides</i> (L.: FR.) SCHRÖT.	6
<i>Crucibulum crucibuliforme</i> (VITT.) WHITE	10
<i>Dacrymyces stillatus</i> NEES: FR.	6, 10, 12
<i>Daedalea quercina</i> (L.: FR.) FR.	15
<i>Epithele typhae</i> (PERS.: FR.) PAT.	9
<i>Exobasidium karstenii</i> SACC. & TROTT.	12
<i>Exobasidium pachysporum</i> NANNF.	6, 12
<i>Femsjonia pezizaeformis</i> (LÉV.) KARST.	6
<i>Fibulomyces mutabilis</i> (BRES.) JÜLICH	1
<i>Fomes fomentarius</i> (L.: FR.) KICKX	13
<i>Fomitopsis pinicola</i> (SWARTZ: FR.) KARST.	1, 3, 5, 6
<i>Ganoderma applanatum</i> (PERS.) PAT.	3
<i>Geastrum fimbriatum</i> FR.	11
<i>Gloeophyllum odoratum</i> (WULF.: FR.) IMAZ.	1, 4, 6, 7, 11
<i>Gloeophyllum sepiarium</i> (WULF.: FR.) KARST.	6
<i>Heterobasidion annosum</i> (FR.: FR.) BREF.	6, 7
<i>Hydnum repandum</i> L.: FR.	6, 10, 12
<i>Hydnum rufescens</i> FR.: FR.	3
<i>Hymenochaete carpatica</i> PILÁT	14
<i>Hymenochaete cruenta</i> (PERS.: FR.) DONK	10
<i>Hymenochaete fuliginosa</i> (PERS.) BRES.	6
<i>Hyphoderma setigerum</i> (FR.: FR.) DONK	2
<i>Hyphodontia arguta</i> (FR.: FR.) ERIKSS.	7
<i>Hyphodontia sambuci</i> (PERS.) ERIKSS.	11
<i>Hypochnicium bombycinum</i> (SOMMERF.: FR.) ERIKSS.	2

<i>Laetiporus sulphureus</i> (BULL.: FR.) MURR.	11
<i>Lentinellus cochleatus</i> KARST.	1, 7
<i>Lentinellus flabelliformis</i> (BOLT.: FR.) ITO	7
<i>Lenzites betulinus</i> (L.: FR.) FR.	7
<i>Lycoperdon foetidum</i> BONORD.	1, 6, 10
<i>Lycoperdon molle</i> PERS.: PERS.	7, 12
<i>Lycoperdon perlatum</i> PERS.: PERS.	3, 6, 7, 12
<i>Lycoperdon pyriforme</i> SCHAEFF.: PERS.	1, 3, 13
<i>Meruliopsis corium</i> (PERS.: FR.) GINNS	7
<i>Merulius tremellosus</i> SCHRAD.: FR.	7
<i>Mucronella bresadolae</i> (QUÉL.) CORNER	11
<i>Oligoporus caesius</i> (SCHRAD.: FR.) GILBN. & RYV.	6, 7, 11, 12, 14
<i>Peniophora incarnata</i> (PERS.: FR.) KARST.	7
<i>Phellinus pomaceus</i> (PERS.) MAIRE	6
<i>Phellinus punctatus</i> (KARST.) PILÁT	11
<i>Phlebia</i> aff. <i>albida</i> FR.	3
<i>Phlebiella sulphurea</i> (PERS.: FR.) GINNS & LEFEBVRE	3, 10
<i>Physisporinus sanguinolentus</i> (ALB. & SCHW.: FR.) PILÁT	7
<i>Piptoporus betulinus</i> (BULL.: FR.) KARST.	3, 6, 10, 11
<i>Polyporus alveolaris</i> (DC.: FR.) BOND. & SINGER	3, 11
<i>Polyporus varius</i> (PERS.: FR.) FR.	3, 5, 6, 7, 13
<i>Pseudohydnum gelatinosum</i> (SCOP.: FR.) KARST.	5, 6, 7, 10, 12
<i>Pterula multifida</i> FR.	6
<i>Ramaria abietina</i> (PERS.: FR.) QUÉL.	11
<i>Ramaria bataillei</i> (MAIRE) CORNER	3
<i>Ramaria stricta</i> (PERS.: FR.) QUÉL.	7, 11
<i>Sarcodon</i> cf. <i>glaucoopus</i> MAAS G. & NANNF.	12
<i>Sarcodon imbricatus</i> (L.: FR.) KARST.	7
<i>Schizophyllum commune</i> FR.: FR.	5, 7, 13
<i>Schizopora radula</i> (PERS.: FR.) HALLENB.	7
<i>Sebacina epigaea</i> (BERK. & BR.) NEUH.	7
<i>Skeletocutis nivea</i> (JUNGH.) KELLER	7, 11
<i>Sparassis brevipes</i> KROMBH.	6
<i>Steccherinum ochraceum</i> (PERS.: FR.) GRAY	3
<i>Stephanospora caroticolor</i> (BERK.) PAT.	6
<i>Stereum hirsutum</i> (WILLD.: FR.) GRAY	3, 6, 7
<i>Stereum rugosum</i> (PERS.: FR.) FR.	3, 11, 13
<i>Stereum sanguinolentum</i> (ALB. & SCHW.: FR.) FR.	5, 6, 7
<i>Stereum subtomentosum</i> POUZAR	6, 7
<i>Thelephora palmata</i> FR.: FR.	7
<i>Thelephora terrestris</i> EHRH.: FR.	7
<i>Trametes gibbosa</i> (PERS.: FR.) FR.	3
<i>Trametes hirsuta</i> (WULF.: FR.) PILÁT	5, 7
<i>Trametes versicolor</i> (L.: FR.) PILÁT	3, 6
<i>Tremiscus helvelloides</i> (DC.: FR.) DONK	1, 5, 7, 10, 11, 12
<i>Trichaptum abietinum</i> (PERS.: FR.) RYV.	6, 7, 11, 13, 14
<i>Typhula quisquiliaris</i> (FR.: FR.) P. HENN.	4
<i>Vascellum pratense</i> (PERS.: PERS.) KREISEL	6

Ascomycota

<i>Acanthophiobolus helicosporus</i> (BERK. & BR.) WALKER	9
<i>Allophylaria clavuliformis</i> (KARST.) KARST.	11
<i>Allophylaria subhyalina</i> (REHM) BARAL	3

<i>Arpinia inops</i> BERTHET	5
<i>Ascocoryne sarcoides</i> (JACQ.: FR.) GROVES & WILSON	4
<i>Ascotremella faginea</i> (PECK) SEAVER	5
<i>Belonopsis filispora</i> (COOKE) NANNF.	5
<i>Bertia moriformis</i> (TODE: FR.) DE NOT.	3, 6, 7, 13
<i>Bisporella citrina</i> (BATSCH: FR.) KORF & CARPENT.	3, 6, 7
<i>Bulgaria inquinans</i> (PERS.: FR.) FR.	3, 11
<i>Calycellina ulmariae</i> (LASCH) KORF	14
<i>Capitotricha rubi</i> (BRES.) BARAL	4
<i>Cejpia hystrix</i> (DE NOT.) BARAL	4
<i>Chlorociboria aeruginascens</i> (NYL.) KANOUSE	7
<i>Cistella acuum</i> (ALB. & SCHW.: FR.) SRVČEK	5
<i>Cistella fugiens</i> (BUCKN.) MATHEIS	4, 9
<i>Cistella grevillei</i> (BERK.) RASCHLE	4
<i>Cordyceps capitata</i> (HOLMSK.: FR.) LINK	6, 12
<i>Cordyceps militaris</i> (L.: FR.) LINK	5
<i>Cordyceps ophioglossoides</i> (EHRENB.: FR.) LINK	6, 12
<i>Coronellaria caricinella</i> (KARST.) KARST.	9
<i>Creopus gelatinosus</i> (TODE: FR.) LINK	3
<i>Crocicreas furvum</i> (GRADDON) CARPENTER	14
<i>Cyathicula coronata</i> (BULL.: FR.) DE NOT.	7, 14
<i>Cyathicula cyathoidea</i> (BULL.: FR.) DE THUEMEN	2, 3
<i>Diatrype disciformis</i> (HOFFM.: FR.) FR.	3, 5, 7
<i>Diatrype stigma</i> (HOFFM.: FR.) FR.	3, 6, 7
<i>Diatrypella angulata</i> (FR.: FR.) CES. & DE NOT.	3, 7
<i>Diatrypella verruciformis</i> (EHRH.: FR.) COOKE	11
<i>Diplonaevia perpusilla</i> (REHM) B. HEIN	6
<i>Diplonaevia trichophori</i> (PETRAK) B. HEIN	6
<i>Durella atrocyanea</i> (FR.) HOEHN.	4
<i>Durella connivens</i> (FR.) REHM	6
<i>Elaphomyces asperulus</i> VITT.	12
<i>Erysiphe aquilegiae</i> DC.	6
<i>Erysiphe pisi</i> DC.	6
<i>Eutypa lata</i> (PERS.: FR.) TUL. & C. TUL.	3, 11
<i>Eutypa maura</i> (FR.: FR.) FÜCKEL	6, 7
<i>Eutypa spinosa</i> (PERS.: FR.) TUL. & C. TUL.	3
<i>Eutypella dissepta</i> (FR.: FR.) RAPPAZ	11
<i>Eutypella quaternata</i> (PERS.: FR.) RAPPAZ	3
<i>Hamatocanthoscypha laricionis</i> (VELEN.) SRVČEK	6
<i>Helvella macropus</i> (PERS.: FR.) KARSTEN	6
<i>Helvella solitaria</i> KARST.	11
<i>Herpotrichia juniperi</i> (DUBY) PETRAK	6
<i>Humaria hemisphaerica</i> (WIGGERS: FR.) FÜCKEL	13
<i>Hyaloscypha hyalina</i> (PERS.: FR.) BOUD.	11
<i>Hymenoscyphus albidus</i> (KARST.) PHILL.	3
<i>Hymenoscyphus calyculus</i> (SOW.: FR.) PHILL.	3
<i>Hymenoscyphus</i> cf. <i>consobrinus</i> (BOUD.) HENGSTM.	14
<i>Hymenoscyphus fagineus</i> (PERS.: FR.) DENNIS	3
<i>Hymenoscyphus fructigenus</i> (BULL.: FR.) GRAY	11
<i>Hymenoscyphus scutula</i> (PERS.: FR.) PHILL.	11
<i>Hypocrea fungicola</i> (KARST.) SACC.	3
<i>Hypocrea pallida</i> ELLIS & EVERH.	11
<i>Hypocrea rufa</i> (PERS.: FR.) FR.	3
<i>Hypocrea splendens</i> PHILL. & PLOWR.	3

<i>Hypomyces lateritius</i> (FR.: FR.) TUL.	6, 7
<i>Hypoxylon cohaerens</i> (PERS.: FR.) FR.	3, 7
<i>Hypoxylon deustum</i> (HOFFM.: FR.) GREV.	3, 7
<i>Hypoxylon fragiforme</i> (PERS.: FR.) KICKX	3, 5, 7, 13
<i>Hypoxylon intermedium</i> (SCHW.: FR.) Y. M. JU & ROGERS	7
<i>Hypoxylon multiforme</i> (FR.: FR.) FR.	11
<i>Hysteropezizella subsessilis</i> (REHM) NANNF.	4
<i>Immotthia hypoxylon</i> (ELLIS & EVERH.) BARR	11
<i>Lachnellula splendens</i> BARAL, nom. prov.	4, 6
<i>Lachnum elongatisporum</i> BARAL	4
<i>Lachnum pudicellum</i> (QUÉL.) SCHROETER	4, 14
<i>Lasiosphaeria spermoides</i> (HOFF.: FR.) CES. & DE NOT.	11
<i>Leotia lubrica</i> (SCOP.: FR.) PERS.	5, 6, 13
<i>Lopadostoma turgidum</i> (PERS.) TRAVERSO	3
<i>Lophiostoma viridarium</i> COOKE	11
<i>Melanamphora spinifera</i> (WALLR.) LAFLAMME	3
<i>Melastiza chateri</i> (W. G. SMITH) BOUD.	11
<i>Micropeziza cornea</i> (BERK. & BR.) NANNF.	14
<i>Microsphaera alphitoides</i> GRIFFON & MAUBL.	7
<i>Mollisia millegrana</i> (BOUD.) NANNF.	14
<i>Morenoina paludosa</i> ELLIS	6
<i>Nectria cinnabarina</i> (TODE: FR.) FR.	3, 7
<i>Nectria episphaeria</i> (TODE: FR.) FR.	7
<i>Nemania serpens</i> (PERS.: FR.) GRAY var. <i>macrospora</i> (MILLER) POUZAR	7
<i>Nimbomollisia melatephroides</i> (REHM) NANNF.	4, 6
<i>Ophiostoma polyporicola</i> CONST. & RYMAN	3
<i>Orbilia delicatula</i> (KARST.) KARST.	4
<i>Orbilia sarraziniana</i> BOUD.	7
<i>Pachyella babingtonii</i> (BERK.) BOUD.	4
<i>Peziza badia</i> PERS.: FR.	6
<i>Peziza succosa</i> BERK.	6, 8
<i>Phialina separabilis</i> (KARST.) HUHTINEN & SCHEUER	4
<i>Podophacidium xanthomelum</i> (PERS.: FR.) KAVINA	6
<i>Polydesmia pruinosa</i> (BERK. & BR.) BOUD.	4, 11
<i>Propolomyces versicolor</i> (FR.) DENNIS	3
<i>Psilachnum chrysostigmum</i> (FR.) RAITV.	4
<i>Pulvinula convexella</i> (KARST.) BOUD.	12
<i>Rhytisma acerinum</i> (PERS.) FR.	6, 7, 10, 13
<i>Scutellinia subhirtella</i> SRVČEK	12
<i>Scutomollisia russea</i> SCHMID-HECKEL	6
<i>Sphaerotheca balsaminae</i> KARI	7
<i>Tapesia fusca</i> (PERS.: FR.) FUECKEL	4
<i>Taphrina amentorum</i> (SADEB.) ROSTRUP	4
<i>Taphrophila cornu-capreoli</i> SCHEUER	9
<i>Triblidiopsis pinastri</i> (PERS.: FR.) KARST.	6
<i>Trichoglossum hirsutum</i> (PERS.: FR.) BOUD.	12
<i>Trochila ilicina</i> (NEES: FR.) GREENHALGH & MORGAN-JONES	7, 9
<i>Tubeufia cerea</i> (BERK. & CURT.) BOOTH	11
<i>Unguicularia millepunctata</i> (LIB.) DENNIS	7
<i>Unguicularia scrupulosa</i> (KARST.) HÖHN.	3
<i>Urceolella crispula</i> (KARST.) BOUD.	3
<i>Xylaria carpophila</i> (PERS.: FR.) FR.	7
<i>Xylaria digitata</i> (L.: FR.) GREV.	11
<i>Xylaria hypoxylon</i> (L.: FR.) GREV.	3, 7, 11, 12, 14

<i>Xylaria longipes</i> NITSCHKE	6, 8
<i>Xylaria polymorpha</i> (PERS.: FR.) GREV.	3, 7

Deuteromyceten

<i>Ascochyta podagrariae</i> BRES.	11
<i>Cercospora depazeoides</i> (DESM.) SACC.	7, 11
<i>Cristulariella depraedans</i> (COOKE) HÖHN.	7
<i>Dinemasporium strigosum</i> (PERS.: FR.) SACC.	7
<i>Kabatia periclymeni</i> (DESM.) MORELET var. <i>xylostei</i> (PASS.) SUTTON	11
<i>Phacellium trifolii</i> (JAAP) U. BRAUN	6
<i>Phloeospora ulmi</i> (FR.) WALLR.	6
<i>Phyllosticta solidaginis-serotinae</i> PETRAK	9
<i>Ramularia evanida</i> (J. G. KÜHN) SACC.	4
<i>Ramularia lactea</i> (DESM.) SACC.	6
<i>Ramularia minutissima</i> (SYD.) U. BRAUN	4
<i>Ramularia sambucina</i> SACC.	7
<i>Ramularia simplex</i> PASS.	6
<i>Septoria cornicola</i> DESM.	7, 11
<i>Septoria rubi</i> WESTEND.	9, 10, 11
<i>Septoria scabiosicola</i> DESM.	11
<i>Septoria stachydis</i> DESM.	9
<i>Sphaerellopsis filum</i> (BIV.-BERN.: FR.) SUTTON	7
<i>Tetraploa aristata</i> BERK. & BR.	9
<i>Xylohypha nigrescens</i> (PERS.: FR.) MASON	11

Uredinales

<i>Coleosporium campanulae</i> (STRAUSS) TUL.	11
<i>Phragmidium bulbosum</i> (STRAUSS) SCHLECHTEND.	7
<i>Phragmidium mucronatum</i> (PERS.) SCHLECHTEND.	6
<i>Phragmidium tuberculatum</i> J. B. MÜLLER	6
<i>Phragmidium violaceum</i> (C. F. SCHULTZ) WINTER	7
<i>Puccinia asperulae-odoratae</i> WURTH	8
<i>Puccinia calthicola</i> SCHRÖT.	6
<i>Puccinia centaureae</i> DC.	11
<i>Puccinia cnici-oleacei</i> PERS.	7
<i>Puccinia glechomatis</i> DC.	9, 11
<i>Puccinia laschii</i> LAGERH.	7
<i>Puccinia pimpinellae</i> (STRAUSS) RÖHLING	7
<i>Puccinia poarum</i> NIELSEN	6
<i>Puccinia punctiformis</i> (STRAUSS) RÖHLING	7
<i>Puccinia violae</i> DC.	7
<i>Pucciniastrum vaccinii</i> (WINT.) JØRST.	6
<i>Uromyces geranii</i> (DC.) FR.	6

Myxomycetes

<i>Ceratiomyxa fruticulosa</i> (MÜLL.) MACBR.	7
<i>Lycogala epidendrum</i> L.: FR.	5, 7

Oomycota

<i>Albugo candida</i> (HOOK.) KUNTZE	9
<i>Peronospora alta</i> FUECKEL	7

Zygomycota

<i>Spinellus fusiger</i> (LINK: FR.) VAN TIEGH.	7
---	---

Bemerkungen zu wichtigen oder interessanten Funden:

***Clitocybe diosma* EINH.**

Der reife Einzelfruchtkörper in nicht mehr ganz frischem Zustand zeigte nicht mehr die typische, feucht gelb- bis fast dunkelbraune Hutfarbe, sondern war nach creme-ockerlich mit unbedeutend konzentrischer Zeichnung ausgebleicht. Er hatte aber sehr wohl einen im Schnitt mehrlartigen Geruch, der rasch sauerkrautähnlich mit süßlicher Komponente wurde. Der Standort war ähnlich wie bei unseren Funden aus Wien (KRISAI & HAUSKNECHT 1986, KRISAI-GREILHUBER 1992) ein Hartholz-Auwald (in der Roten Au allerdings mit Fichten untermischt). Sporen, Huthautaufbau und Pigment sind in voller Übereinstimmung. Ohne die reichliche Erfahrung mit der Art aus den Donau-Auen wäre wohl eine Identifizierung nicht möglich gewesen. Es ist dies offensichtlich der bisher südwestlichste Standort einer Art, die mehrfach in Bayern und im östösterreichischen Raum (Wien, Niederösterreich und Steiermark) gefunden wurde.

Funddaten: Vorarlberg, Feldkirch, NSG Rote Au (MTB 8723/1), 5. 9. 1995, leg. A. HAUSKNECHT (WU 14374).

***Conocybe subpallida* ENDERLE**

Hut: 22-35 mm, kegelig bis kegelig-glockig, alt auch mit leicht aufgeschirmtm Rand, ganz frisch zweifarbig, in der Mitte hellbraun bis fast sienna (gebr.) (KORNERUP & WANSCHER 1975: 6-7D8), zum Rand hin heller und stumpfer, topasgelb bis hell grauorange (5C5 bis 5B4), alt dann ziemlich einfarbig ockergraulich; hygroph, aber kaum gerieft und rasch austrocknend; Oberfläche glatt bis leicht runzelig, nahe dem Hutrand leicht gekerbt, Rand jung etwas eingerollt.

Lamellen: schmal angewachsen, mäßig entfernt, etwas bauchig, erst hell orange-grau (5B4), reif kaum rostfarben, sondern eher orange-grau (5-6C5); Schneide unauffällig.

Stiel: 50-90 x 2-2,5 mm, mit deutlicher Knolle (bis 6 mm), zylindrisch, oben hell honiggelb, zur Basis hin mit mehr Braunstich; Oberfläche deutlich bereift-behaart.

Fleisch: ohne auffälligen Geruch und Geschmack.

Sporen: 9,5-12,3 x 6-6,6 µm, im Mittel 11,3 x 6,3 µm, ellipsoidisch, mit leicht doppelter Wand und deutlichem Keimporus, relativ hell in KOH.

Basidien: 4-sporig, mit Basalschnalle.

Cheilozystiden: 18-22 x 8-11 µm, mit 3,5-5 µm großem Köpfchen.

Huthaut: hymeniform aus rundlich-gestielten Elementen.

Stielbekleidung: an der Stielspitze eine Mischung aus lecythiformen Zystiden und keuligen, zylindrischen bis haarförmigen Elementen, sonst nur aus lecythiformen Zystiden bestehend. Letztere haben nur selten so lang ausgezogene Hälse wie bei anderen Kollektionen.

Habitat: im Auwald, unter Fichten.

Funddaten: Vorarlberg, Feldkirch, NSG Rote Au (MTB 8723/1), 5. 9. 1995, leg. I. KRISAI-GREILHUBER (WU 14642).

Bemerkungen: Die erst vor wenigen Jahren beschriebene Art (ENDERLE 1991) wurde in der Vergangenheit sicher oft verkannt und dürfte in Mitteleuropa in ähnlichen Habitaten (meist unter Laubbäumen), vor allem im späteren Herbst, ziemlich verbreitet sein. Unser Fund stimmt mit der Originaldiagnose mit Ausnahme der etwas dunkleren Hutfarbe gut überein; mikroskopisch fällt auf, daß die Hälse der lecythiformen Kaulozystiden variabler und seltener so lang ausgezogen sind, wie sie ENDERLE (1991: 92) zeichnet.

***Cortinarius acutovelatus* R. HENRY**

ARNOLD (1993) und ARNOLDS & al. (1995) haben eine sehr weite Artauffassung von *C. acutus* (PERS.: FR.) FR., die neben weiteren Arten auch *C. acutovelatus* einschließt. Wir folgen hier MOSER in MOSER & JÜLICH (1985-), der beide Arten getrennt abbildet: *C. acutus* mit stark bewimperter Schneide, *C. acutovelatus* ohne vergrößerte Cheilozellen. In Vorarlberg wuchsen bei gleicher Witterung beide Arten in frischem Zustand, sodaß wir der Darstellung in ARNOLD (1993): "die Ausbildung von sterilen Elementen ("Cheilozystiden") ist stark witterungsabhängig und kann daher als artabgrenzendes Merkmal mitnichten Verwendung finden" zunächst nicht folgen möchten.

Funddaten: Vorarlberg, Bezau, Sibratsgöll, Renkknie (MTB 8526/3), 2. 9. 1995, leg. I. KRISAI-GREILHUBER (IK 6302); - Damüls, Bregenzbachtal (MTB 8725/1), 6. 9. 1995, leg. I. KRISAI-GREILHUBER (IK 6312).

***Cortinarius claricolor* (FR.: FR.) FR. var. *immissus* SCHLAPFER (Abb. 1 a-b)**

Hut: 25-55 x 15-23 mm, konvex, dann abgeflacht konvex, glatt, glänzend, feucht klebrig-schleimig, Rand stark mit weißer Cortina behangen, diese lang geschlossen bleibend, braunorange bis schön fuchsig rotbraun (6BC8, 7C8), am Rand durch das Velum weiß.

Lamellen: ausgebuchtet angewachsen, ± gedrängt, nicht bauchig, jung schwach violettlich (14BC3-4), sehr bald blaß tongrau, dann bräunlich durch die Sporen, Schneide stark gesägt und etwas heller.

Stiel: 50-85 x 20-40 mm, zylindrisch bis keulig, basal stark zuspitzend, beinahe wurzelnd, mit zottigem, weißem Velum, jung ganz verhüllt, dann eine fast häutige Ringzone bildend, weiß, älter und gedrückt creme bis hell bräunlich.

Fleisch: weiß, über den Lamellen wässrig falb, Geruch leicht schweißfußartig, Geschmack mild, pilzartig, KOH negativ.

Sporen: 7,5-9,5 x 3,8-4,6 µm, Ø = 8,2 (S. D. = 0,55, n = 25) x 4,2 (S. D. = 0,2, n = 25), Q = 1,7-2,1, Qmean = 1,9 (S. D. = 0,1, n = 25), amygdaliform mit schwacher Hilardepression, blaß gelblich, fast glatt.

Habitat: Fichtenwald, am grasigen Waldrand, tief im Gras eingesenkt, vier Exemplare.

Funddaten: Vorarlberg, Bezau, Sibratsgfall, Renkknies (MTB 8526/3), 2. 9. 1995, leg. I. KRISAI-GREILHUBER (IK 6303).

Bemerkungen: Die Aufsammlung paßt gut auf *Cortinarius claricolor* var. *immissus*. *C. claricolor* ist durch das reichliche, weiße Velum und den zylindrischen bis keuligen Stiel sowie die blaß gelbbraunen, fast glatten Sporen gut gekennzeichnet. Die Varietät *claricolor* hat einen löwengelben Hut und jung weißliche Lamellen (MOSER 1969). Die seltenere var. *immissus* unterscheidet sich von der Typusvarietät durch die jung violettlichen Lamellen und die lebhaftere, fuchsig braune Hutfarbe. Weiters ist der Stiel tief im Boden eingesenkt. Die Vorarlberger Kollektion stimmt gut mit der Abbildung in MARCHAND (1982: Tafel 647) überein.

Cortinarius latobalteatus (SCHAEFF.) MOSER (Abb. 2 a-b)

Hut: 45-55 x 20-35 mm, konvex, Rand lange und stark eingerollt, nicht schleimig, sondern auch jung bereits trocken, jung fein filzig-tomentos, älter felderig-schuppig aufreißend, Rand eingewachsen faserig und jung mit Velum, einheitlich erdäpfelfarbig, gelbbraun, goldbraun, hellbraun, kaneebraun (5CD6-7, 6D5-6), Mitte alt dunkler, im Licht glatte Stellen seidig glänzend, äußerster Rand weißlich.

Lamellen: ausgebuchtet angewachsen, etwas dicklich, ± gedrängt, einzelne gegabelt, sehr lange blaß weißlich, kein Lila sichtbar, nur ein Exemplar randlich ganz schwach lilagrau, älter ockerlich, braungrau (6B1-3), Schneide glatt, den Flächen gleichfarbig.

Stiel: 50-65 x 17-23 mm, zylindrisch bis schwach keulig, nicht oder nur schwach knollig, ein Exemplar basal zuspitzend, blaß weißlich, alt dem Hut gleichfarbig, von ockerfarbigen Velumfasern zottig bedeckt, Cortina creme, Stielspitze ganz weiß und fein weiß bereift, voll, alt hohl.

Fleisch: weiß, Geruch stark erdartig-staubig, Geschmack mild, pilzartig, mit KOH braun mit lebhaft gelber Umrandung.

Sporen: 9,5-10,8 x 5-5,8 µm, Ø = 10,5 (S. D. = 0,5; n = 25) x 5,7 (S. D. = 0,22; n = 25), Q = 1,6-2, Q_{mean} = 1,85 (S. D. = 0,1; n = 25); breit mandelförmig mit ganz schwacher Hilardepression, deutlich isoliert warzig.

Huthaut: eine Kutis aus stark, teilweise zebraartig inkrustierten und gegen die Trama zunehmend dickeren Hyphen mit wenigen freien Enden.

Habitat: unter *Picea abies* (L.) KARSTEN, einzeln und zu zweit, insgesamt fünf Exemplare.

Funddaten: Vorarlberg, Bezau, Sibratsgfall, Bolgenach (MTB 8526/3), 6. 9. 1995, leg. G. WÖLFEL & F. REINWALD (IK 6315).

Bemerkungen: Diese Kollektion war mit MOSER (1983) nicht gleich bestimmbar. Der Hut war nicht so stark schleimig, wie im Schlüssel und in der Kurzbeschreibung angegeben. Die Aufsammlung stimmt jedoch mit dem Aquarell in MOSER (1969) voll überein. Beschreibung und Abbildung der mikroskopischen und makroskopischen Merkmale im Atlas des Cortinaires fiches 295 und Planche 161 (BIDAUD & al. 1995) passen gut. Im Text von BIDAUD & al. (1995) wird die Huthaut weiters als nicht gelatinös geführt. *C. latobalteatus* ist sehr selten und war in Österreich und Deutschland bisher nur aus Tirol und Baden-Württemberg (KRIEGLSTEINER 1991) bekannt.

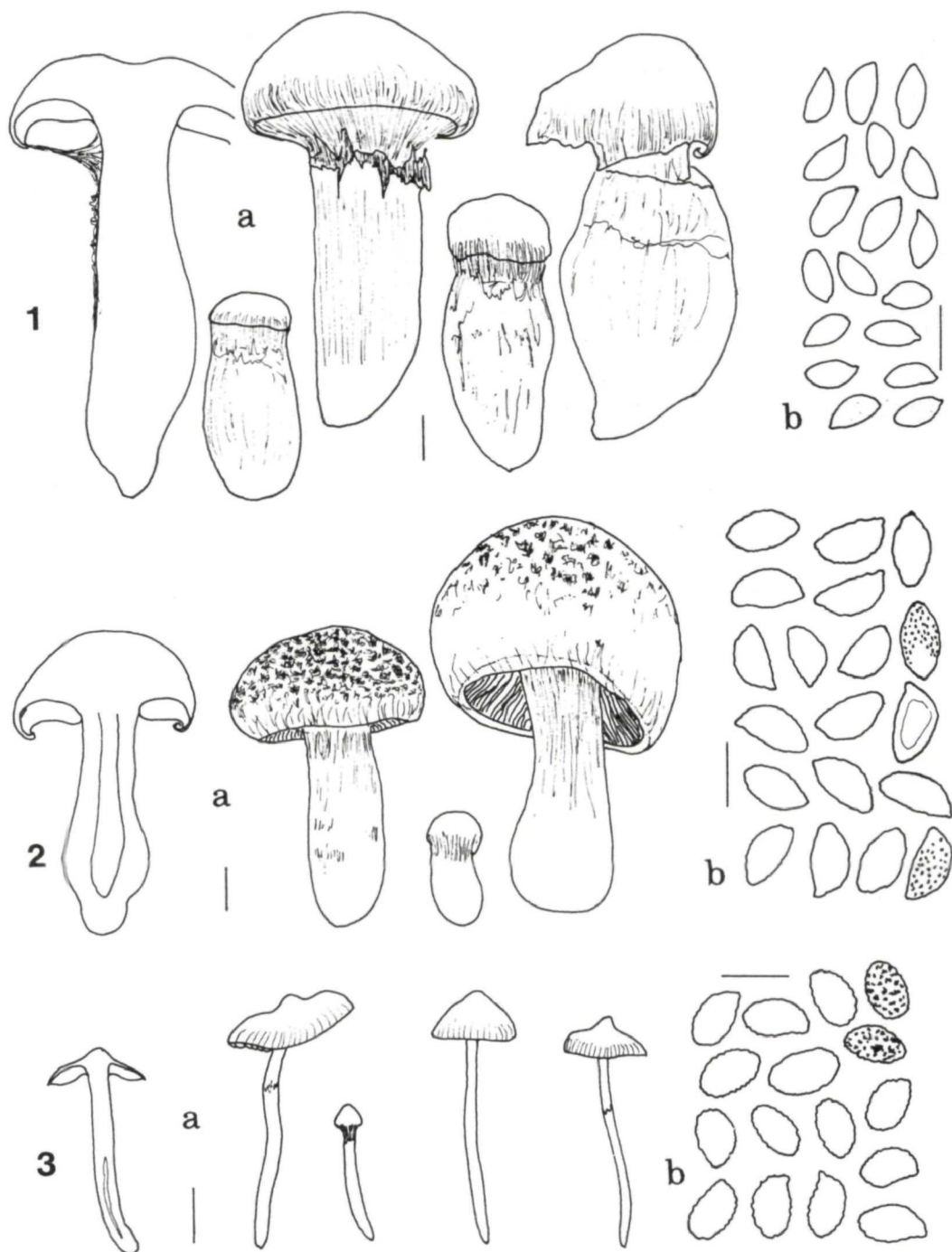


Abb. 1 a-b *Cortinarius claricolor* var. *immissus*. a Fruchtkörper, b Sporen. Abb. 2 a-b *Cortinarius lato-balteatus*. a Fruchtkörper, b Sporen. Abb. 3 a-b *Cortinarius striaepilus*. a Fruchtkörper, b Sporen. - Maß: Fruchtkörper = 1 cm, Sporen = 10 µm.

***Cortinarius striaepilus* FAVRE (Abb. 3 a-b)**

Hut: 5-24 x 4-10 mm, jung kegelig, älter breiter kegelig, alt flach bis schwach niedergedrückt mit $\pm$ spitzem Buckel, Rand dann etwas nach unten gebogen, hygrophan, feucht deutlich gerieft, glatt, glänzend, auch Rand nur ganz jung mit cremefarbenen Velumfasern, feucht lebhaft fuchsig, rotorange, braunorange, kupferrot (7BC8, 8CD8), Buckel mit stark rotbraunem Ton [9E8, ähnlich *Cortinarius junghuhnii* (FR.: FR.) FR.], Rand etwas heller, leicht ins Ockerliche gehend, rasch vom Rand her austrocknend, ganz alte Exemplare auch kastanienbraun, trocken dunkel ockerbraun, und dann creme fein faserschuppig (Lupe!).

Lamellen: $\pm$ entfernt, ausgebuchtet mit Zahn herablaufend angewachsen, bauchig, etwas dicklich, jung schmutzig braungelb, haselnußbraun (5BC6), alt etwas dunkler ockerbraun (nicht rostfarbig), Schneide glatt, gleichfarbig.

Stiel: 18-40 x 2-3 mm, dünn, $\pm$ zylindrisch, Velum creme, jung und bei mittelgroßen Exemplaren eine Ringzone bildend, darunter schwach faserig, Velum alt schwindend, jung an der Spitze hell, schmutzig weißlich, bald schmutzig braunorange, ziegelrot (7CD7), glänzend, gegen die Basis dunkler werdend, mittelbraun, kastanienbraun bis ganz alt Basis selten auch schwarzbraun.

Fleisch: feucht wässrig, trocken einheitlich und faserig, gleichfarbig mit Hut und Stiel, Basis schwärzlichbraun, Geruch unbedeutend, Geschmack mild, KOH im Fleisch sofort schwarz mit weinroter Randzone, auf der Huthaut schwarzbraun.

Sporen: (8,7-9,1-10,8 x (5-)5,4-6,2(-6,6) μ m, $\emptyset$ = 9,3 (S. D. = 0,6; n = 25) x 5,7 (S. d. = 0,35; n = 25), Q = 1,4-1,9, Qmean = 1,6 (S. D. = 0,1; n = 25); breit elliptisch mit schwacher Hilardepression, deutlich warzig; Schneide mit blasigen Cheilozellen.

Habitat: feuchter Fichtenforst in ehemaligem Auwald, in moosiger Nadelstreu unter *Picea abies*, gesellig und zahlreich.

Funddaten: Vorarlberg, Feldkirch, NSG Rote Au (MTB 8723/1), 5. 9. 1995, leg. F. REINWALD & A. HAUSKNECHT (IK 6310).

Bemerkungen: *Cortinarius striaepilus* wurde von FAVRE (1948: 119) aus einem Schweizer Hochmoor beschrieben. Die Art kommt auch im moosreichen Nadelwald vor und ist bisher in Österreich aus Tirol und Oberösterreich und in Deutschland aus dem Berchtesgadener Nationalpark (SCHMID-HECKEL 1988) und von wenigen weiteren Punkten in Süddeutschland und aus dem Saarland gemeldet (KRIEGLSTEINER 1991). Typisch sind der freudig rostbraune, kegelige Hut mit spitzem Buckel und stark gerieftem Rand, sowie der Standort unter Nadelbäumen. Die Abbildung in FAVRE (1948: Tf. IV, 2-5) paßt gut auf unsere Kollektion.

***Crepidotus subverrucisporus* PILÁT**

Die ziemlich jungen, bis 7 mm großen, rein weißen Fruchtkörper mit oft deutlich ausgeprägtem Stielchen wuchsen auf dünnen Zweigen von *Larix decidua* MILL. und stimmen mikroskopisch voll mit der Beschreibung bei SENN-IRLET (1995) überein. Dort wird allerdings als Habitat nur Laubholz angegeben, alle unsere ostösterreichischen Funde stammen ebenfalls von Laubholz, meist Robinie. Die Art ist in Europa nicht gerade häufig, aber weit verbreitet und unter anderem auch aus dem angrenzenden Liechtenstein gemeldet (SENN-IRLET 1995).

Funddaten: Vorarlberg, Feldkirch, NSG Rote Au (MTB 8723/1), 5. 9. 1995, leg. G. WÖLFEL (WU 14344).

***Entoloma griseoluridum* (ROMAGN.) MOSER**

Hut: 40-65 mm breit, flach konvex mit breitem, stumpfem Buckel, alt flacher ausbreitend, Rand aber immer eingerollt; deutlich zweifarbig, in der Mitte rotbraun, dunkel rotbraun, Randzone stumpfer, gelb- bis graubraun, hygrophan und feucht ca. 2/3 gerieft. Oberfläche glatt und etwas fettig glänzend, nur ganz jung in der Hutmitte leicht silberig bereift.

Lamellen: ausgebuchtet angewachsen, dicht, wenig bauchig, erst mit deutlichem Graustich, ockergrau, alt graurosa; Schneide unauffällig, gleichfarben.

Stiel: 50-75 x 10-14 mm, zylindrisch oder zur Basis hin deutlich verdickt, stark längs gestreift, fast rillig-gestreift bei manchen Exemplaren, oben jung dunkelgrau bis braungrau (dunklere Fasern auf hellem Untergrund), alt deutlich heller und den Grauton verlierend, schmutzig ockerlich; Stielbasis weiß bis weißlich.

Fleisch: in Hut und Stielspitze graulich, sonst heller, im Stiel alt ausgestopft, sonst fest, mit deutlichem Mehlgeruch und -geschmack.

Sporen: 8,1-10 x 7,6-9 µm, Ø = 9,4 x 8,0 µm, Q = 1,05-1,25, Q_{mean} = 1,18, 5-7-eckig mit dicker Wand.

Basidien: 4-sporig, mit Schnallen.

Cheilozystiden: fehlen.

Lamellentrama: vom Typ *Entoloma* aus kurzen, wurstförmigen Elementen mit reichlich Schnallen.

Huthaut: eine Ixocutis aus dünnen Hyphen; Pigment nur intrazellulär.

Habitat: in der Laubstreu unter *Fagus sylvatica* L.

Funddaten: Vorarlberg, Feldkirch, Rankweil, Valduna (MTB 8723/2), 3. 9. 1995, leg. G. KOVACS & A. HAUSKNECHT (WU 14330); - Klaus, Tschütsch (MTB 8623/4), 4. 9. 1995, leg. A. HAUSKNECHT (WU 14429); Bezau, Schnepfau, Gschwend (MTB 8625/2), 6. 9. 1995, leg. I. KRISAI-GREILHUBER & W. KLOFAC (IK 6314).

Bemerkungen: Die von NOORDELOOS (1992) als selten, aber verbreitet genannte Art konnte in Vorarlberg insgesamt drei Mal gesammelt werden, und zwar jedesmal in mehreren Exemplaren. Vor allem die Kollektion aus Rankweil zeigte frisch die typischen Hutfarben und den fast rillig gestreiften Stiel, beides distinktive Unterscheidungsmerkmale gegenüber *E. lividoalbum* (KÜHN. & ROMAGN.) KUBIČKA, mit ebenfalls nur intrazellulärem Pigment und Vorkommen im Laubwald.

***Entoloma spec.* (Abb. 4 a-d)**

Hut: 10-18 mm, jung flach halbkugelig, später konvex mit leicht niedergedrückter Mitte, Rand eingerollt; rein weiß, Oberfläche gänzlich filzig-faserig, haarig filzig bis angedrückt filzig, nicht hygrophan, nicht gerieft.

Lamellen: L = 22-26, l = 1-3, herablaufend, mäßig entfernt, dicklich und teilweise gegabelt, rein weiß, alt leicht ziegelfarben angehaucht, Schneide gleichfarbig.

Stiel: 30-63 x 2-3 mm, schlank zylindrisch, gleichdick von der Spitze bis zur Basis, glasig weiß; an der Spitze fein bereift, sonst glatt und kahl, sehr brüchig.

Fleisch: weißlich, hyalinweiß, ohne Geruch und Geschmack, ohne Verfärbung; erst als Exsikkat wird der ganze Fruchtkörper gelb bis orange gelb.

Sporen: 8,7-11,5 x 7,2-10,1 µm, Ø = 9,5 x 8,3 µm, Q = 1,05-1,3, Q_{mean} = 1,15, meist 4-eckig, vereinzelt 5-eckig, mit rundlichen, stumpfen, unauffälligen Ecken.

Basidien: 4-(2-)sporig, mit Schnallen.

Schnallen: überall häufig.

Cheilozystiden: 30-65 x 7-15 µm, unregelmäßig keulig, zylindrisch bis spindelig; Lamellenschneide heterogen.

Kaulozystiden: 40-95 x 6-18 µm, spindelig bis leicht kopfig oder zylindrisch, an der Stielspitze häufig.

Huthaut: eine Kutis mit Übergang zu einem Trichoderm, kein Pigment beobachtet.

Habitat: nasse Böschung unter Erlen, auf schlammigem Boden unter Krautschicht.

Funddaten: Vorarlberg, Bezau, Sibratsgfall, Renkknie (MTB 8526/3), 2. 9. 1995, leg. A. HAUSKNECHT (WU 14611).

Bemerkungen: Diese *Entoloma* ist ein Vertreter der Untergattung *Alboleptonia*, makroskopisch sehr ähnlich rein weißen Formen von *Entoloma sericellum* (FR.: FR.) KUMMER, aber schlanker, langstieliger und mit herablaufenden Lamellen. Die Sporen sind aber gänzlich anders, überwiegend 4-eckig mit einem niedrigeren Q-Wert, auch die Cheilo- und Kaulozystiden haben eine andere Form. Unser Fund entspricht ganz auffällig der Abbildung von *Rhodophyllus carneoalbus* (WITH.) QUÉL. bei LANGE (1936: 79B), und auch die Sporenangabe bei LANGE (1936: 103) "sub-ovate, irregularly and obtusely angular" trifft zu; von den sechs abgebildeten Sporen sind allerdings nur zwei in der Form ähnlich, sie sind außerdem bei unserer Kollektion breiter. Weiters paßt auch das von LANGE (1936) angegebene Habitat "always in shady, moist places in frondose woods" gut auf unseren Fund. NOORDELOOS (1987: 148) hat zwei Kollektionen von Laubwäldern, die *R. carneoalbus* zugeschrieben wurden, untersucht und befunden, daß sie mit seinem Konzept von *E. sericellum* gut übereinstimmen. Wir sind sicher, daß es sich dabei um jene rein weiße, zarte Form von *R. sericellum* handelte, die wir auch aus Buchenwäldern im Wiener Raum kennen (NOORDELOOS & HAUSKNECHT 1993: 84). Der Fund aus Sibratsgfall ist jedenfalls eine andere Art, identisch oder sehr nahe verwandt mit LANGES *R. carneoalbus*.

Inocybe tricolor KÜHNER

Der unter Fichte gefundene Einzelfruchtkörper entspricht makro- und mikroskopisch der Beschreibung von KUYPER (1986). Da die Art an Hand von Sporen, Zystiden und sonstiger mikroskopischer Eigenschaften von *Inocybe corydalina* QUÉL. nicht unterschieden werden kann und überdies wie letztere Psilocybin enthält, läßt KUYPER (1986) die Möglichkeit offen, daß *I. tricolor* ein infraspezifisches Taxon von *I. corydalina* sein könnte. Die Art ist extrem selten, KUYPER (1986) zitiert einen einzigen Fund aus Tirol.

Funddaten: Vorarlberg, Feldkirch, NSG Rote Au (MTB 8723/1), 5. 9. 1995, leg. G. WÖLFEL (WU 14451).

Lepiota caldicola KNUDSEN

Nach unseren Beobachtungen stimmen wir ENDERLE & KRIEGLSTEINER (1989) zu, daß es sich bei *L. caldicola* möglicherweise um eine weithin übersehene Art handelt, und daß sie in Au- und milden Laubwäldern sowie entsprechenden Fichten-Sekundärforsten (genau unser Fundort!) nicht selten vorkommt. Die ansehnliche Kollektion aus der Roten Au war in allen Belangen typisch.

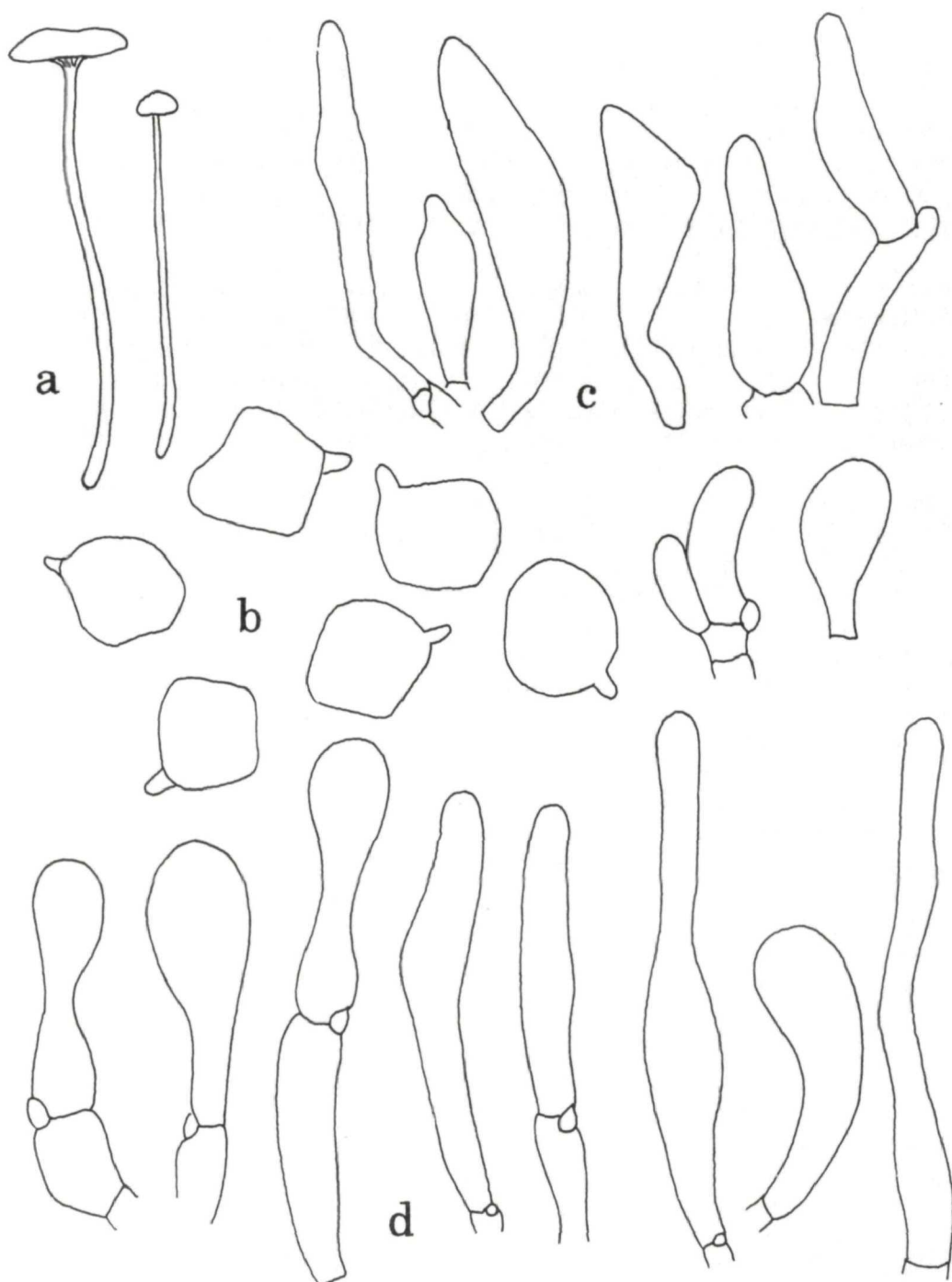


Abb. 4 a-d *Entoloma* spec. a Fruchtkörper, x 1; b Sporen, x 2000; c Cheilozystiden, x 800; d Kaulozystiden, x 800.

Funddaten: Vorarlberg, Feldkirch, NSG Rote Au (MTB 8723/1), 5. 9. 1995, leg. F. REINWALD & al. (WU 14230).

***Macowanites krjukowensis* (BUCH.) SINGER & SMITH**

Fruchtkörper: bis 12 mm breit und 8 mm hoch, ziemlich regelmäßig kugelig, teilweise gegen die Basis zu etwas faltig, erst hypogäisch, aber bei Reife meist aus dem Boden hervortretend, jung mit Stielstummel (als Fortsetzung der Columella), zum Teil auch mit weißen, basalen Myzelsträngen verankert.

Peridie: Exoperidie weiß, älter etwas gelblich, teilweise mit rostigen Flecken, ganz glatt und kahl. Peridie weniger als 1 mm dick, weiß. Ohne Milchsaft, ohne Lactiferen.

Columella: deutlich ausgeprägt, 1-2 mm dick, oft gegen den Scheitel des Fruchtkörpers zu erweitert, bei jungen Exemplaren sich als Stielfragment fortsetzend.

Gleba: unregelmäßig kammerig, ganz jung weißlich, sehr bald hellgelb bis orangegelb.

Sporen: Beim Vorarlberger Fund waren die Fruchtkörper noch nicht ganz reif, daher verzichteten wir auf eine exakte Sporenmessung. Die unreifen Sporen waren 8-12 µm groß, rund bis rundlich, mit deutlich amyloiden Stacheln und mehreren µm langen Sterigmenresten.

Basidien: 4-(3-, 2-)sporig, keine Schnallen beobachtet.

Zystiden: lanzettlich wie bei *Russula*.

Habitat: in der Laubschicht unter *Fagus* und anderen Laubbäumen.

Funddaten: Vorarlberg, Feldkirch, Klaus, Tschütsch (MTB 8623/4), 31. 8. 1995, leg. F. REINWALD & A. HAUSKNECHT (kein Beleg); - - 4. 9. 1995, leg. A. HAUSKNECHT (WU 14276).

Bemerkungen: Laut MOSER (1983) ist dieser halbpigäische *Russula*-Verwandte aus Rußland und Schweden bekannt. KRISAI-GREILHUBER (1992: 157) berichtet erstmals von Funden aus Mitteleuropa, nämlich aus dem Wiener Raum (als *Elasmomyces mattirolianus* CAV.). Es scheint durchaus möglich, daß sich unter Fundangaben betreffend letztere Art aus Mittelböhmen und Ungarn (KREISEL 1983) ebenfalls *M. krjukowensis* versteckt. Eine Farbabbildung eines ostösterreichischen Fundes befindet sich in MOSER & JÜLICH (1985-: IV/1).

***Pholiotina sulcatipes* (PECK) SINGER**

Vorweg sei gesagt, daß es dem Drittautor bisher nicht gelungen ist, an Hand der ihm vorliegenden Funde zwei Sippen - nämlich *Pholiotina aberrans* (KÜHNER) SINGER und *P. sulcatipes* - zu unterscheiden, möglicherweise deshalb, weil alle bisherigen Funde aus Wäldern und nicht von Wiesen stammen (siehe dazu MEUSERS 1996). Die von ENDERLE (1997: 20) als *P. aberrans* vorgestellte Sippe ist konspezifisch mit unserem Vorarlberger Fund und auch mit allem anderen Material, das der Drittautor in Händen hatte. Wir bleiben aber trotzdem zunächst bei dem Epitheton *sulcatipes*, weil SINGER (persönl. Mitteil.) PECKs Material untersuchte und zu dem Schluß gekommen ist, daß die Art mit KÜHNERS *P. aberrans* konspezifisch sei. Unseres Wissens ist aber das Ergebnis dieser Untersuchung nie veröffentlicht worden. Aus der Nachuntersuchung einiger Typen amerikanischer *Conocybe*-Arten aus dem vorigen Jahrhundert haben wir aber gelernt, daß den Maß- aber auch sonstigen Angaben mancher Autoren oft nicht so große Bedeutung zukommt und man allein daraus keine Schlüsse über

Konspezifität oder nicht ziehen sollte, sondern erst dann, wenn man den Typus oder zumindest authentisches Material untersucht hat. Die Frage, was der korrekte Name für obige Sippe ist, muß also vorläufig unbeantwortet bleiben.

Funddaten: Vorarlberg, Feldkirch, Rankweil, Valduna (MTB 8723/2), 3. 9. 1995, leg. A. HAUSKNECHT (H S2661).

***Rhodocybe ardosia* HORAK & GRIESSER**

Hut: 7 mm, flach halbkugelig, braun ohne Graustich, hygrophan, aber nur undeutlich gerieft; Oberfläche glimmerig, matt.

Lamellen: breit angewachsen, dicht, nicht bauchig, weißlich bis cremeweiß, mit unauffälliger Schneide.

Stiel: 36 x 1,5 mm, fädig-zylindrisch, an der Spitze weinrötlichbraun, leicht violettlich angehaucht, zur Basis hin heller und mit mehr Braunstich, nahezu glatt.

Fleisch: mit deutlichem mehlig-tranigem Geruch und Geschmack.

Sporen: 6-8,5 x 4,5-6 µm, ellipsoidisch-rundlich bis tropfenförmig mit deutlichen, fast groben Höckern.

Pseudozystiden: häufig, in KOH gelbbraun, in Melzer rotbraun.

Habitat: im Auwald, bei Erlen.

Funddaten: Vorarlberg, Feldkirch, NSG Rote Au (MTB 8723/1), 5. 9. 1995, leg. A. HAUSKNECHT (WU 14652).

Bemerkungen: Es handelt sich um ein schwächtiges Einzelexemplar, das aber in den Farben und mikroskopischen Eigenschaften recht typisch ist. Die Art wurde erst vor wenigen Jahren erstmals für Österreich nachgewiesen und ausführlich dokumentiert (DÄMON 1993), sodaß sich weitere Bemerkungen erübrigen.

Albatrellus spec.

Von dieser Kollektion wurde leider keine genaue Beschreibung angefertigt, es steht nur ein gutes Diapositiv zur Verfügung. Der Hut ist bis 3,5 cm groß und hat jung deutlich violettgraue bis grauviolette Töne, die auch am reifsten Fruchtkörper noch deutlich erkennbar sind. Die Sporen sind rund, glatt, inamyloid, bis 3,5 µm groß, der Fruchtkörper hat keine Schnallen. RYVARDEN (schriftl. Mitt.), der das Material untersucht hat, schrieb dazu "completely unknown and very strange - I have no name". Es wäre wichtig, diese Sippe wiederzufinden und ausführlich zu dokumentieren.

Funddaten: Vorarlberg, Bregenz, Langen, Hirschberg (MTB 8424/4), 31. 8. 1995, leg. A. HAUSKNECHT & F. REINWALD (WU 14653).

***Arpinia inops* BERTHET**

Die Bestimmung dieses Fundes wurde von BENKERT bestätigt. Es handelt sich um eine sehr seltene Art; der Typus stammt aus Frankreich, Haute-Savoie, einen weiteren Fund nennt BENKERT (schriftl. Mitt.) aus Deutschland, Hildburghausen, über Buntsandstein.

Funddaten: Vorarlberg, Bezau, Au, Argen (MTB 8625/4), 1. 9. 1995, leg. A. HAUSKNECHT (WU 14340).

***Diatrypella angulata* (FR.: FR.) CES. & DE NOT.**

Die Art wurde früher zu *D. verruciformis* (EHRH.: FR.) COOKE oder zu einer sehr weit gefaßten *D. favacea* (FR.: FR.) CES. & DE NOT. gestellt. VASILYEVA & SCHEUER (1997) diskutieren die eigentümliche Entwicklung der Stromaoberfläche und der Ostiolen bei dieser Art, die abgestorbene Äste von *Fagus sylvatica* besiedelt.

Funddaten: Vorarlberg, Feldkirch, Rankweil, Valduna (MTB 8723/2), 3. 9. 1995, leg. C. SCHEUER (GZU); - Feldkirch, Klaus, Tschütsch (MTB 8623/4), 4. 9. 1995, leg. C. SCHEUER (GZU).

***Diplonaevia perpusilla* (REHM) B. HEIN**

D. perpusilla hat eine Doppelgängerin auf demselben Substrat, nämlich *D. salassorum* (DÉFAGO) B. HEIN. Fallweise können auch Mischpopulationen in ein und derselben Aufsammlung von *Nardus*-Blättern auftreten. Die beiden Arten sind auch aus der Steiermark und aus Kärnten bekannt (KORES 1984).

Funddaten: Vorarlberg, Bezau, Sibratsgfall, Renkknie (MTB 8526/3), 2. 9. 1995, leg. C. SCHEUER (GZU).

***Immotthia hypoxylon* (ELLIS & EVERH.) BARR**

Unsere Fruchtkörper wuchsen auf einem alten *Hypoxylon* spec. auf abgestorbenen Ästen von *Fraxinus excelsior* L. Die Angaben zu den Ascosporenmaßen (6-9 x 3,5-4,5 µm) von ELLIS & EVERHART (Originalnotizen im Typusmaterial aus Herb. NY) sind zu klein. Eine nochmalige Überprüfung ergab, daß die Aufsammlungen aus Österreich anscheinend alle zu *I. hypoxylon* gehören, die Ascosporen messen jedoch bei allen untersuchten Proben (auch beim Typus) ca. 9-13 x 5-6 µm. JAKLITSCH (1995) sowie KAHR & al. (1996) führen rezente Funde aus Österreich an.

Funddaten: Vorarlberg, Feldkirch, NSG Rote Au (MTB 8723/1), 5. 9. 1995, leg. C. SCHEUER (GZU).

***Lachnellula splendens* BARAL, nom. prov.**

Hier handelt es sich höchstwahrscheinlich um die von BARAL (1984) sowie BREITENBACH & KRÄNZLIN (1984) bearbeitete, bisher anscheinend nicht gültig beschriebene "*Lachnellula* spec." (BARAL, pers. Mitt.).

Funddaten: Vorarlberg, Bezau, Sibratsgfall, Renkknie (MTB 8526/3), 2. 9. 1995, leg. G. KOVACS (GZU); - Bezau, Sibratsgfall, Sausteig (MTB 8526/3), 6. 9. 1995, leg. C. SCHEUER (GZU).

***Phialina separabilis* (KARST.) HUHTINEN & SCHEUER**

Die auf abgestorbenen Ruten von *Rubus idaeus* L. gefundene Art wurde erst unlängst von HUHTINEN & SCHEUER (1995) detailliert beschrieben. Sie wählen einen Lectotypus für dieses Taxon und führen weitere Funde, auch aus Österreich, an.

Funddaten: Vorarlberg, Bezau, Sibratsgfall, Sausteig (MTB 8526/3), 6. 9. 1995, leg. C. SCHEUER (GZU).

Phacellium trifolii (JAAP) U. BRAUN

Diese *Phacellium*-Art hat braune Konidienträger, welche zu den für diese Gattung typischen, zarten Synnemata gebündelt sind. Sie ist anscheinend recht selten; aus Österreich ist bisher nur ein weiterer Fund bekannt (Steiermark, Mariazell). Die obige Bestimmung wurde von U. BRAUN bestätigt.

Funddaten: Vorarlberg, Bezau, Sibratsgfall, Renkknien (MTB 8526/3), 2. 9. 1995, leg. C. SCHEUER (GZU).

Puccinia calthicola SCHRÖT.

Nach ZWETKO (pers. Mitt.) sind *P. calthicola* und ihre Doppelgängerin *P. calthae* LINK in den Ostalpen hauptsächlich montan(-subalpin) verbreitet; siehe dazu auch die Verbreitungskarte von POELT & ZWETKO (1997).

Funddaten: Vorarlberg, Bezau, Sibratsgfall, Renkknien (MTB 8526/3), 2. 9. 1995, leg. C. SCHEUER (GZU).

Wir danken allen Teilnehmern an dieser Arbeitstagung für ihre Mitarbeit sowie H. O. BARAL, Tübingen, D. BENKERT, Berlin, U. BRAUN, Halle/Saale, J. D. ROGERS, Pullman (USA), L. RYVARDEN, Oslo, und P. ZWETKO, Graz, für Bestimmungshilfen und sonstige wichtige Informationen.

Literatur

- ARNOLD, N., 1993: Morphologisch-anatomische und chemische Untersuchungen an der Untergattung *Telamonia* (*Cortinarius*, *Agaricales*). - *Libri Botanici* 7. - Eching: IHW.
- ARNOLDS, E., KUYPER, T. W., NOORDELOOS, M. E., (Herausg.), 1995: Overzicht van de paddelstoelen in Nederland. - *Wijster: Nederlandse Mycologische Vereniging*.
- BARAL, H. O., 1984: Taxonomische und ökologische Studien über die Koniferen bewohnenden europäischen Arten der Gattung *Lachnellula* KARSTEN. - *Beitr. Kenntnis Pilze Mitteleurop.* 1: 143-156.
- BIDAUD, A., MOËNNE-LOCCOZ, P., REUMAUX, P., 1995: *Atlas des Cortinaires* 7. - La Roche-sur-Foron: Editions Fédération Mycologique Dauphiné-Savoie.
- BREITENBACH, J., KRÄNZLIN, F., 1984: *Pilze der Schweiz. Band 1. Ascomyceten.* - Luzern: Mykologia.
- DÄMON, W., 1993: Bemerkenswerte Pilzfunde aus einem Silberweidenauenwald an der Saalach (bei Salzburg). - *Österr. Z. Pilzk.* 2: 19-32.
- ENDERLE, M., 1991: *Conocybe-Pholiotina*-Studien II: Beschreibung einiger Funde. - *Z. Mykol.* 57: 75-108.
- 1997: *Conocybe-Pholiotina*-Studien VII. - *Z. Mykol.* 63: 3-34.
- KRIEGLSTEINER, G. J., 1989: Die Gattung *Lepiota* (PERS.) S. F. GRAY emend. PAT. in der Bundesrepublik Deutschland (Mitteleuropa). - *Z. Mykol.* 55: 43-104.
- FAVRE, J., 1948: Les associations fongiques des hauts-marais jurassiens et de quelques régions voisines. - *Mat. Flore Cryptogam. Suisse* X (3). - Bern: Buechler.
- HUHTINEN, S., SCHEUER, C., 1995: *Helotium separabile* - a species of *Phialina* on *Rubus*. - *Österr. Z. Pilzk.* 4: 1-9.
- JAKLITSCH, W. M., 1995: Ein Beitrag zur Pilzkartierung in Österreich - Teil 2. - *Österr. Mykolog. Gesellschaft, Mitt.* 163/3: 14-27.
- KAHR, H., MAURER, W., MICHELITSCH, S., SCHEUER, C., 1996: Holzabbauende Pilze der Steiermark II. - *Mitt. Naturwiss. Verein Steiermark* 125: 89-120.
- KORES, D., 1984: Grasbewohnende Schlauchpilze im Ostalpenraum. Ein erster Versuch einer Bestandsaufnahme. - *Dissertation, Karl-Franzens-Universität Graz*.
- KORNERUP, A., WANSCHER, J. H., 1975: *Taschenlexikon der Farben*, 2. Aufl. - Zürich, Göttingen: Musterschmidt.
- KREISEL, H., (Herausg.), 1983: *Handbuch für Pilzfreunde* 5. Blätterpilze - Milchlinge und Täublinge. 2. Aufl. - Stuttgart: G. Fischer.

- KRIEGLSTEINER, G. J., 1991: Verbreitungsatlas der Großpilze Deutschlands (West). Band 2: Ständerpilze, Teil B: Blätterpilze. - Stuttgart: Ulmer.
- KRISAI, I., HAUSKNECHT, A., 1986: Notes on *Clitocybe diosma* (Tricholomataceae). - Pl. Syst. Evol. **151**: 303-308.
- KRISAI-GREILHUBER, I., 1992: Die Makromyceten im Raum von Wien, Ökologie und Floristik. - Libri Botanici **6**. - Eching: IHW.
- KUYPER, T. W., 1986: A revision of the genus *Inocybe* in Europe. I. Subgenus *Inosperma* and the smooth-spored species of subgenus *Inocybe*. - Persoonia Suppl. **3**. - Rijksherbarium Leiden.
- LANGE, J. E., 1936: Flora Agaricina Danica II. - Kopenhagen: Recato.
- MARCHAND, A., 1982: Champignons du nord et du midi, 7. - Perpignan: Soc. Myc. Pyrénées Mediterr.
- MEUSERS, M., 1996: Bestimmungsschlüssel für europäische Arten der Gattungen *Conocybe* und *Pholiotina*. - Österr. Z. Pilzk. **5**: 245-272.
- MOSER, M., 1969: Die Gattung *Phlegmacium* (Schleimköpfe). - Die Pilze Mitteleuropas IV. (Reprint 1979). - Vaduz: Cramer.
- 1983: Die Röhrlinge und Blätterpilze, 5. Aufl. - In GAMS, H. (Begr.): Kleine Kryptogamenflora II b/2. - Stuttgart: G. Fischer.
- JÜLICH, W., 1985-: Farbatlas der Basidiomyceten 1-. - Stuttgart, New York: G. Fischer.
- NOORDELOOS, M. E., 1987: *Entoloma* (Agaricales) in Europe. Synopsis and keys to all species and a monograph of the subgenera *Trichopilus*, *Inocephalus*, *Alboleptonia*, *Leptonia*, *Paraleptonia*, and *Omphaliopsis*. - Berlin, Stuttgart: J. Cramer.
- 1992: *Entoloma* s. l. Fungi Europaei **5**. - Saronno: Biella.
- HAUSKNECHT, A., 1993: Die Gattung *Entoloma* in Ostösterreich. - Österr. Z. Pilzk. **2**: 45-95.
- POELT, J., ZWETKO, P., 1997: Die Rostpilze Österreichs. 2., revidierte und erweiterte Auflage des Catalogus Florae Austriae, III. Teil, Thallophyten, Heft 1. *Uredinales*. - Biosystematics and Ecology Series, Österr. Akademie Wissensch.
- SCHMID-HECKEL, H., 1988: Pilze in den Berchtesgadener Alpen. - Nationalpark Berchtesgaden Forschungsbericht 15.
- SENN-IRLET, B., 1995: The genus *Crepidotus* (FR.) STAUDE in Europe. - Persoonia **16**: 1-80.
- VASILYEVA, L. N., SCHEUER, C., 1996: Neuere Aufsammlungen stromatischer Pyrenomyceten aus Österreich, insbesondere der Steiermark. - Mitt. Naturwiss. Ver. Steiermark **126**: 61-82.

ZOBODAT - www.zobodat.at

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

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

Jahr/Year: 1997

Band/Volume: [6](#)

Autor(en)/Author(s): Krisai-Greilhuber Irmgard, Hausknecht Anton, Scheuer Christian

Artikel/Article: [Ergebnisse des Mykologischen Arbeitstreffens in Sibratsgöll \(Vorarlberg\) vom 31.8.-6.9.1995. 155-180](#)