

Bulletin mensuel
de la

SOCIÉTÉ LINNÉENNE DE LYON



Société linnéenne de Lyon, reconnue d'utilité publique, fondée en 1822
33, rue Bossuet • F-69006 LYON

Deuxième contribution à la connaissance de la fonge du parc départemental de Bron-Parilly (Rhône). Première partie

Jean Cavet * et **Michel Martin** **

* 44 avenue Jules Guesde, 69200 Vénissieux.

** 81 chemin du grand Roule, 69350 La Mulatière.

Avec la participation de **François Lopez**, 30 résidence du Garon, 69530 Brignais.

Résumé. – Présentation du deuxième inventaire des mycota du parc urbain de Bron-Parilly, près de Lyon. Énumération des 342 taxons récoltés depuis le premier inventaire et commentaires sur quelques espèces les plus intéressantes.

Mots-clés. – Bron-Parilly (Rhône, France), Agaricomycetidae.

Second contribution to the knowledge of the mycological flora from Bron-Parilly departmental park (Rhône, France). First part

Summary. – Presentation of the second mycological check-list from Bron-Parilly urban park next to Lyon. Listing of the 342 taxa gathered since the first inventory and comments on the most interesting species.

Keywords. – Bron-Parilly (Rhône, France), Agaricomycetidae.

INTRODUCTION

Depuis le premier inventaire (CAVET & MARTIN, 1998a et b), le parc de Bron-Parilly a beaucoup changé : arbres déracinés par la tempête de 1999, plantations de nouvelles essences, évolution des arbres existants, coupes importantes dans certains secteurs, suppression des souches. Ces différentes raisons et également une recherche plus méthodique, notamment dans les zones peu explorées jusque là, nous ont permis de recenser 342 taxons non encore observés dans ce parc. Certaines espèces, communes dans les forêts de la région, n'ont été trouvées que très récemment ici.

Nous donnons la liste alphabétique des espèces répertoriées en suivant la classification de COURTECUISSÉ & VAN HALUWYN (1991).

Abréviations utilisées: () : taxon commenté dans cette étude (**) : photo présentée*

Cette liste est présentée en deux parties :

Première partie comprenant : 30 Agaricales, 9 Amanitales, 16 Boletales, 62 Cortinariales, 8 Entolomatales, 9 Pluteales, 28 Russulales, 69 Tricholomatales. Soit un total de 231 taxons.

Deuxième partie comprenant : 48 Aphyllorphomycetidae, 10 Gasteromycetidae, 5 Phragmobasidiomycetes, 35 Hymenoascomycetes, 13 Myxomycetes. Soit un total de 111 taxons.

À la fin de chacune des parties, nous commentons les espèces les plus intéressantes, en indiquant la bibliographie consultée et les icônes correspondantes.

LISTE DES TAXONS RÉCOLTÉS
HOMOBASIDIOMYCETES

Agaricomycetideae

AGARICALES

Agaricus bresadolanus Bohus
Agaricus maleolens Möller
Agaricus subfloccosus (J. E. Lange) Pilát (*)
Agaricus subperonatus (J. E. Lange) Singer
Agaricus xanthoderma var. *lepiotoides* Maire
Coprinus domesticus (Bolt. : Fr.) Gray
Coprinus lagopus (Fr. : Fr.) Fr.
Coprinus plicatilis (Curtis : Fr.) Fr.
Coprinus romagnesianus Singer
(= *C. atramentarius* var. *squamosus* Bres.)
Cystolepiota sistrata (Fr. : Fr.) Bon & Bellù
Echinoderma calcicola (Knud.) Bon
Echinoderma carinii (Bres.) Bon
Echinoderma echinaceum var. *cedriolens* Bon
Lepiota clypeolaria (Bull. : Fr.) P. Kumm.
Lepiota fuscovinacea Möller & M. Lange ex M. Lange

Lepiota ignipes Locq. ex Bon
Lepiota lilacea Bres.
Lepiota ochraceofulva P. D. Orton (*) (**)
Lepiota ochraceofulva var. *huijsmanii* Bon
Lepiota ochraceosulfurescens (Locq.) Bon
Lepiota pseudohelveola Kühner ex Hora (*)
Lepiota ventriosospora Reid
Leucoagaricus cinerascens (Quél.) Bon & Boiffard
Leucoagaricus macrorhizus Locq. ex E. Horak
Macrolepiota rhacodes var. *bohemica*
(Wichansky) Bellù & Lanzoni
Psathyrella cotonea (Quél.) Konrad & Maubl.
Psathyrella gracilis (Fr. : Fr.) Quél.
Psathyrella pennata (Fr. : Fr.) Konrad & Maubl.
Psathyrella pseudogracilis (Romagn.) M. M. Moser
Psathyrella sacchariolens Enderle

AMANITALES

Amanita franchetii Boud.
Amanita junquillea Quél.
Amanita muscaria var. *formosa* (Pers.) Veselý
Amanita pantherina (DC. : Fr.) Krombh.
Amanita pantherina f. *abietum*
(Gilbert) Neville & Poumarat

Amanita rubescens var. *radicata*
(Voglino) Contu & Bon
Amanita strobiliformis (Paulet) Bertillon
Amanita vaginata (Bull. : Fr.) Vittad.
Amanita vaginata f. *alba* (Bull.) Veselý

BOLETALES

Boletus aereus Bull. : Fr.
Boletus aestivalis (Paulet) Fr.
Boletus edulis Bull. : Fr.
Boletus erythropus Pers.
Boletus fragrans Vittad. (**)
Boletus luridus Schaeffer
Boletus pinophilus Pilát & Dermek
Chalciporus piperatus (Bull. : Fr.) Bataille

Hygrophoropsis aurantiaca (Wülf. : Fr.) Maire
Suillus collinitus (Fr.) Kuntze
Suillus granulatus (L. : Fr.) Roussel
Suillus viscidus (L.) Roussel
Xerocomus armeniacus (Quél.) Quél.
Xerocomus badius (Fr. : Fr.) Gilbert
Xerocomus chrysenteron var. *crassipes* Pilát
Xerocomus ripariellus Redeuilh (*) (**)

CORTINARIALES

Agrocybe aegerita (Brig.) Fayod
Agrocybe arvalis Fr.
Agrocybe erebia (Fr. : Fr.) Kühner
Agrocybe molesta (Lasch) Singer
Agrocybe vervacti (Fr. : Fr.) Singer
Conocybe sienophylla (Berk. & Broome) Singer (*)
Cortinarius caninus (Fr. : Fr.) Fr.
Cortinarius galeobdolon Melot
Cortinarius hinnuleus var. *luteolus*
Rob. Henry ex Bid. *et al.*
Cortinarius inocybotides (Velen.) Garnier (*)
Cortinarius nigrescens Reum.
Cortinarius purpurascens var. *largusoides* Rob. Henry
Cortinarius subulatus (Rob. Henry) Bid. *et al.* (*) (**)
Cortinarius trivialis J. E. Lange
Cortinarius venosifolius Bid. *et al.*

Crepidotus epibryus (Fr. : Fr.) Quél. (*)
Crepidotus roseornatus Pöder & Ferrari (*) (**)
Crepidotus subverrucisporus Pilát
Flammulaster ferrugineus (Maire) Watling
Galerina hiemalis Romagn. ex Bon
Galerina marginata (Batsch) Kühner
Galerina stylifera (G. F. Atk.) A. H. Sm. & Singer
Gymnopilus stabilis (Weinm.) Kühner & Romagn. (**)
Hebeloma crustuliniforme (Bull. : Fr.) Quél.
Hebeloma ochroalbidum Bohus
Hebeloma perpallidum M. M. Moser
Hebeloma radicosum (Bull. : Fr.) Ricken
Hebeloma sinapizans (Paulet) Gillet
Hebeloma theobrominum Quadr. (= *H. truncatum*)
Hemipholiota populnea (Pers. : Fr.) Bon
Hypholoma fasciculare f. *sadleri* Berk. & Broome

Inocybe abietis Kühner
Inocybe amblyspora Kühner (= *I. tristis* ss. Kuyper) (*)
Inocybe aurantiifolia Beller (*) (**)
Inocybe auricoma (Batsch) J. E. Lange
Inocybe destricta (Fr.) Quél.
Inocybe dulcamara (Alb. & Schwein.) P. Kumm.
Inocybe flocculosa (Berk.) Sacc.
Inocybe fuscidula Velen. ss. Stangl
Inocybe gausapata Kühner
Inocybe geophylla var. *lilacina* (Peck) Gillet
Inocybe geophylla var. *violacea* Pat.
Inocybe godeyi Gillet
Inocybe grammata Quél. (*) (**)
Inocybe jurana (Pat.) Sacc.
Inocybe muricellata Bres. (**)
Inocybe obscura (Pers.) Gillet
(= *Inocybe phaeocomis* var. *major* (Peters) Kuyper)

ENTOLOMATALES

Clitopilus pinsitus (Fr.: Fr.) Romagn. & Joss. (*)
Clitopilus prunulus (Scop.: Fr.) Quél.
Entoloma hirtipes (Schum.: Fr.) M. M. Moser
Entoloma lividoalbum (Kühner & Romagn.) Kubička

PLUTEALES

Pluteus cinereofuscus J. E. Lange
Pluteus depauperatus Romagn.
Pluteus diettrichii Bres.
Pluteus griseopus P. D. Orton
Pluteus petasatus (Fr.) Gillet

RUSSULALES

Lactarius britannicus f. *pseudofulvissimus* (Bon) Basso
Lactarius britannicus f. *britannicus* Reid
Lactarius decipiens Quél.
Lactarius fuliginosus (Fr.: Fr.) Fr.
Lactarius fulvissimus Romagn.
Lactarius glycyosmus (Fr.: Fr.) Fr.
Lactarius lacunarum Romagn. ex Hora
Lactarius semisanguifluus Heim & Leclair
Lactarius subdulcis (Pers.: Fr.) Gray
Lactarius subumbonatus Lindgr.
Russula albonigra var. *pseudonigricans* Romagn.
Russula amoena Quél. cf
Russula amoenolens (f. *blanche*) (*) (**)
Russula anthracina var. *insipida* Romagn.
Russula atropurpurea (Krombh.) Britzelm.

TRICHOLOMATALES

Armillaria cepistipes Velen.
Armillaria gallica Marxmüller & Romagn.
Armillaria mellea (Vahl: Fr.) P. Kumm.
Colocybe leucocephala (Fr.) Singer
Chamaemyces fracidus (Fr.) Donk
(= *Lepiota irrorata* Quél.) (*)
Clitocybe collina (Velen.) Klán. (*)
Clitocybe dealbata (Sowerby: Fr.) P. Kumm.
Clitocybe diatreta (Fr.: Fr.) P. Kumm.
Clitocybe georgiana ad int. ss. Cléménçon
Clitocybe osmophora Gillet

Inocybe picetorum Velen. (*)
Inocybe pseudoasterospora var. *microsperma*
Weholt ex Kuyper & Keizer (*)
Inocybe subbrunnea Kühner
Inocybe tjallingiorum Kuyper
Inocybe virgatula Kühner
Pholiota adiposa (Batsch: Fr.) P. Kumm.
Pholiota cerifera P. Karst.
Pholiota lenta (Pers.: Fr.) Singer
Pholiota limonella (Peck) Sacc.
Pholiotina aporos (Kits van Wav.) Cléménçon
Pholiotina vestita (Fr.) Singer
Stropharia ochrocyanea Bon
Stropharia pseudocyanea (Desm.: Fr.) Morgan
Stropharia semiglobata (Batsch: Fr.) Quél.
Tubaria romagnesiana Arnolds

Entoloma papillatum (Bres.) Dennis
Entoloma scabiosum (Fr.) Quél. (*) (**)
Macrocystidia cucumis var. *minor* Joss.
Rhodocybe sp.

Pluteus podospileus Sacc. & Cuboni
Pluteus satur Kühner & Romagn.
Pluteus thomsonii (Berk. & Broome) Dennis
Volvariella sp. (*) (**)

Russula campestris Romagn.
Russula chloroides (Krombh.) Bres.
Russula cyanoxantha f. *pelteareui* Singer
Russula delicata Fr.
Russula delicata var. *trachyspora* Romagn. (*)
Russula faginea Romagn.
Russula fragilis (Pers.: Fr.) Fr.
Russula graveolens Romell
Russula ochroleuca (Hall.) Pers.
Russula pseudoaeruginea (Romagn.) Kuyper & V. Vuure
Russula risigalina var. *luteorosea* (Britzelm.) Bon
Russula sanguinea var. *confusa* (Velen.) Mlž. & Zv.
Russula viscida Kudiřna

Clitocybe subspadicea (J. E. Lange) Bon
Clitocybe tenuissima Romagn.
Clitocybe tuba (Fr.) Gillet (*) (**)
Collybia butyracea f. *asema* (Fr.: Fr.) Quél.
(= *Rhodocollybia butyracea* f. *asema* (Fr.: Fr.) Antonin)
Collybia maculata (Alb. & Schwein.: Fr.) Quél.
(= *Rhodocollybia maculata* (Alb. & Schwein.: Fr.) Singer)
Collybia peronata (Bolt.: Fr.) P. Kumm.
(= *Gymnopus peronatus* (Bolt.: Fr.) Antonin et al.)

- Cystoderma carcharias* (Pers. : Fr.) Fayod
Cystoderma granulosum (Batsch : Fr.) Fayod
Cystoderma granulosum f. *robustum*
A. H. Sm. & Singer (*) (**)
Delicatula integrella (Pers. : Fr.) Fayod
Flammulina velutipes (Curtis : Fr.) P. Karst.
Hohenbuehelia atrocaerulea (Fr. : Fr.) Singer (*) (**)
Hohenbuehelia geogenia (DC.) Singer
Hygrocybe conica (Scop. : Fr.) P. Kumm.
Hygrocybe pseudoconica var. *tristis* (Pers.) Bon
Hygrocybe veselskýi Singer & Kuthan (*)
Laccaria affinis (Singer) Bon
Laccaria laccata var. *moelleri* Singer
Laccaria macrocystidiata (Migliozzi & Lavorato)
Pázmány (*) (**)
Lepista panaeola (Fr.) P. Karst.
Lepista sordida var. *aianthina* (Bon) Bon
Lepista sordida var. *lilacea* (Quél.) Bon
Leucopaxillus candidus (Bres.) Singer
Leucopaxillus giganteus (Fr.) Singer
Lycophyllum unfumatum (Bres.) Kühner
Marasmius androsaceus (L. : Fr.) Fr.
Marasmius curreyi Berk. & Broome
Marasmius rotula (Scop. : Fr.) Fr.
Melanoleuca cognata (Fr.) Konrad & Maubl.
Melanoleuca decembris Métrod ex Bon
Melanoleuca subbrevipes Métrod ex Bon
Micromphale brassicolens (Romagn.) P. D. Orton
Micromphale perforans (Hoffm. : Fr.) Gray
Mycena amicta (Fr. : Fr.) Quél.
Mycena aurantiomarginata (Fr. : Fr.) Quél.
Mycena citrinomarginata Gillet
Mycena meliigena (Berk. & Cooke) Sacc. (*)
Mycena olivaceomarginata (Mass.) Mass.
Mycena pseudocorticola Kühner (*)
Mycena pura f. *multicolor* (Bres.) Kühner
Mycena roseofusca (Kühner) Bon
(= *Mycena avenacea* var. *roseofusca* Kühner)
Mycena supina ss J. E. Lange
Omphalia pyxidata (Bull. : Fr.) Quél.
Omphalina obscurata Kühner ex Reid
Oudemansiella pudens (Pers.) Pegler & Young
Oudemansiella radicata (Rehl. : Fr.) Singer
Phaeotellus rickenii (Singer ex Hora) Bon
Pleurotus cornucopiae (Paulet : Fr.) Gillet
Pleurotus pulmonarius (Fr. : Fr.) Quél.
Pseudoclitocybe obbata (Fr.) Singer
Resupinatus applicatus (Batsch : Fr.) Gray
Tephroclybe anthracophila (Lasch) P. D. Orton
Tephroclybe confusa (P. D. Orton) P. D. Orton
Tricholoma acerbum (Bull. : Fr.) Quél.
Tricholoma gausapatum (Fr. : Fr.) Quél.
Tricholoma lascivum (Fr.) Gillet
Tricholoma saponaceum (Fr. : Fr.) P. Kumm.
Tricholoma saponaceum var. *squamosum*
(Cooke) Rea
Tricholoma scalpturatum var. *atrocinctum*
Romagn. (*)

Espèces particulièrement intéressantes

Agaricus subfloccosus (J. E. Lange) Pilát

Chapeau pâle, avec des colorations ocracé grisâtre ; il ressemble à *Agaricus hortensis*, dont il se distingue par la présence de fibrilles et une marge floconneuse par des restes de voile. Chair rougissante, surtout sur le pourtour. Anneau engainant à roue dentée. Spores ovoïdes, à paroi épaissie, $5-7.5 \times 4-5 \mu\text{m}$.

Sous *Pinus nigra*, le 28-09-1999.

BREITENBACH & KRÄNZLIN, 1995, p. 178.

Chamaemyces fracidus (Fr.) Donk (= *Lepiota irrorata* Quél.)

Le genre *Chamaemyces* s'éloigne du genre *Lepiota* par la présence de cheilocystides, de pleurocystides et de quelques cystides dans le revêtement. Chapeau de 60 mm de diamètre, blanchâtre, plus ou moins ridulé, taché de gouttelettes ocracées. Lames larmoyantes, concolores. Stipe chaussé d'une zone annulaire bien distincte au "deux tiers" supérieur. Odeur agréable. Petites spores ovoïdes, $4-5 \times 2-2.5 \mu\text{m}$.

Sous cèdre, en terrain plus ou moins herbeux, le 08-11-2001.

BON 1988, p. 283 ; COURTECUISSÉ & DUHEM, 1994, p. 240.

Clitocybe collina (Velen.) Klan

Petite espèce, de la section *Gilvoideae*, à chapeau plus ou moins profondément ombiliqué, gris beige à gris de plomb, feutré sous la loupe, mat. Stipe 10-20 \times 2-4 mm, grisâtre,

plus clair que le chapeau, avec quelques cordons mycéliens blancs. Lames larges de 1–2 mm, très décurrentes, blanchâtres. Odeur forte de farine rance, de concombre. Saveur désagréable mais non amère. Spores elliptiques à subcylindriques, lisses, $4-6 \times 2-3 \mu\text{m}$; boucles présentes.

Dans l'herbe, sous *Cedrus atlantica*, le 13-9-2002.

COURTECUISSÉ & DUHEM, 1994, p. 174 ; BON, 1997, p. 47.

Clitocybe tuba (Fr.) Gillet

Classée dans la sous-section *Candicantes*. Espèce plus ou moins lignicole, totalement blanche, glacée en surface. Chapeau omphaliforme de 45 à 50 mm de diamètre, à revêtement blanc pur soyeux. Lames décurrentes, blanches. Stipe creux, parfois sillonné-comprimé, blanchâtre, à base strigieuse. Odeur et saveur discrètement farineuses. Spores elliptiques, lisses, $5-7 \times 3-4 \mu\text{m}$.

Sous *Abies nordmanniana*, le 5-11-1999, dans la mousse, comme fixé sur les aiguilles.

BON, 1997a, p. 62.

Clitopilus pinsitus (Fr. : Fr.) Romagn. & Joss.

Espèce découverte récemment sur écorce et aiguilles de pin sylvestre.

CAVET, 2006, p. 56-57.

Conocybe siennophylla (Berk. & Broome) Singer

Basidiome grêle et très fragile, à chapeau de 10 mm de diamètre, conique, rapidement étalé, mamelonné, ocre pâissant. Lames espacées, couleur « terre de Sienne ». Stipe présentant des stries longitudinales avec une base blanchâtre. Spores elliptiques, à paroi épaisse et pore germinatif distinct, $9-12 \times 5,5-7 \mu\text{m}$; cheilocystides lécithiformes, $20-25 \times 8-10 \times 3-5 \mu\text{m}$.

Espèce méconnue ou peu récoltée. Le 25-08-2001 sur place à feu envahie par les mousses.

Détermination M. Bon.

BREITENBACH & KRÄNZLIN, 1995, p. 310.

Cortinarius inocyboides (Velen.) Garnier

Membre de la section *Hinnulei*. Basidiome hygrophane, de teinte sombre à l'état imbu, se décolorant en roux puis brun rougeâtre en séchant. Chapeau de 40–65 mm de diamètre, conique ; présence de restes de voile. Lames larges et espacées, d'un joli brun rougeâtre. Stipe fortement coloré présentant des traces annulaires. Spores $7-9 \times 5-6 \mu\text{m}$. Sous *Abies nordmanniana*, octobre 2002.

BIDAUD *et al.*, 1997, p. 15 et 96.

Cortinarius subulatus Rob. Henry ex Bidaud *et al.* (= *C. hinnuleus* var. *subulatus* Rob. Henry)

Cet hydrocybe, à chapeau de 20 à 25 mm de diamètre, campanulé, présente un mamelon assez saillant, jaune abricot à jaune ocre. Revêtement piléique très hygrophane, brun châtaigne à l'état imbu et alors nettement strié. Lames assez épaisses, ventruées, fauves. Stipe court, $35-50 \times 4 \text{ mm}$, brun ochracé, sans trace annulaire bien constante. Chair à odeur légèrement terreuse. Spores elliptiques à verrues peu marquées, $7,5-10 \times 5-6 \mu\text{m}$. Habitat : plusieurs essences présentes, if, pin sylvestre et chêne pubescent, le 11-10-2002.

BIDAUD *et al.*, 1997, p. 16, 103 et 152.

Crepidotus epibryus (Fr. : Fr.) Quél.

Petit *Crepidotus* feutré, tomenteux, blanc pur au début, de 4–18 mm de diamètre, à stipe complètement latéral, très court, visible seulement au début, et à lames peu serrées devenant ochracé clair. Remarquable par sa sporée claire, cette espèce a été rangée dans le genre *Pleurotellus* par certains auteurs. Les spores lisses, cylindriques à fusoïdes, 8–10,5 × 2,5–3,5 µm, sont également remarquables. Sur débris ligneux et brins d’herbe, le 23-11-2000.

SENN-IRLET, 1995, p. 67-70.

Crepidotus roseornatus Pöder & Ferrari

Chapeau jusqu’à 10-12 mm de diamètre, un peu en forme de coin, d’un beau rose vif, hérissé de poils blanchâtres. Stipe excentré et très court au début, nul chez l’adulte. Lames peu serrées, entremêlées de lamelles de 2 ou 3 longueurs différentes, roses puis ochracées à maturité, arête fimbriée. Spores subglobuleuses à pépiniiformes, finement verruqueuses à subépineuses, 6-7,5 × 5-6,5 µm. Quelques cheilocystides à sommet plus ou moins digité ; boucles présentes.

Une seule récolte sur souche de *Robinia pseudoacacia*, le 1-10-1999. Cette récolte a eu lieu peu de temps avant la tempête de cette même année. Dans les mois qui ont suivi, les arbres cassés ont été enlevés ainsi que la souche du robinier hôte. À ce jour, nous n’avons pas retrouvé ce *Crepidotus* qui semble être la première récolte en France.

Nous remercions vivement Pierre Roux qui a vérifié notre récolte et confirmé notre détermination.

SENN-IRLET, 1995, p. 46-47.

Cystoderma granulosum* f. *robustum A. H. Smith & Singer

Chapeau de 35 à 80 mm de diamètre, brun rougeâtre, grenat foncé, puis cannelle vineux en séchant. Stipe 30-60 × 8-15 mm. Spores non amyloïdes, 4–5 × 2,5–3 µm. Basidiomes récoltés nettement plus massifs que le type et d’une couleur plus vive, grenat. Voir tableau comparatif ci-dessous.

	<i>Cystoderma granulosum</i> f. <i>granulosum</i>	<i>Cystoderma granulosum</i> f. <i>robustum</i>
Chapeau	diamètre 15–35 (45) mm	diamètre 35–80 mm
Revêtement	roussâtre à brun-rouge, granuleux	brun rougeâtre à grenat foncé, surtout au centre, granuleux, écailleux
Lames	émarginées, blanchâtres à crème	émarginées, blanchâtres à crème
Stipe	20–50 × 3–6 mm, floconneux	30–60 × 8–15 mm, concolore au chapeau
Spores	4–4,5 × 2,5–3 µm, ellipsoïdales, non amyloïdes	4–5 × 2,5–3 µm, ellipsoïdales, non amyloïdes
Habitat	sous conifères et feuillus, à Parilly, plusieurs récoltes sous cèdres. Vercors : récoltes sous épicéas et hêtres mêlés	sous cèdres, 2 récoltes sur la même station, les 5-11 et 13-11-1999

Récoltes effectuée dans les aiguilles et la mousse, sous *Cedrus atlantica*.

BON, 1999, p. 149 ; HEINEMANN & THOEN, 1973, p. 30-31 ; SMITH & SINGER, 1944-1945, p. 87.

André Bidaud, après avoir vu notre récolte, nous a orientés et remis des documents concernant ce taxon.

Entoloma scabiosum (Fr.) Quél.

Chapeau de 30–50 mm de diamètre avec un mamelon obtus au départ puis plan, entièrement couvert de très fines méchules gris souris à gris brunâtre sur un fond blanchâtre. Lames assez serrées, ventrues, de 5–6 mm de large, gris lilacin pâle au début. Stipe 30–50 × 4–6 mm, gris violacé. Chair très mince au-dessus des lames, blanchâtre dans le mamelon, grise dans le pied. Spores 7–9 × 6–7,5 µm, avec 5 faces, parfois 6.

Sur une pelouse moussue, près d'un *Abies nordmanniana*, le 16-11-2000.

BREITENBACH & KRÄNZLIN, 1995, p. 98.

Hohenbuehelia atrocaerulea (Fr. : Fr.) Singer

Fructification en éventail de 10–15 mm de projection sur 15–25 mm de longueur. Basidiome revêtu d'une couche gélatinée épaisse, feutrée, grisâtre, faiblement nuancée de bleu, à poils gélatineux. Lames crème, convergentes au point d'insertion. Hyménium présentant des cheilocystides lagéni-fusiformes, terminées par un « gloéosphex », des cystides métuloïdes fusiformes à paroi épaisse et parfois incrustées, 55 × 12 µm. Spores lisses, cylindriques, plus ou moins phaséoliformes, 7–9 × 3,5–5 µm.

[Gloéosphex : sorte de coiffe de certaines cheilocystides appartenant à la tribu des *Geopetaleae*. Ce sont des cheilocystides lagéniformes à fusiformes, quelquefois ramifiées au sommet par des diverticules, qui sont coiffées par une boule de mucus.]

Sur branche morte, au sol, de *Betula pendula*, le 12-10-2001 et sur *Acer pseudoplatanus* mort, debout, à 3 mètres du sol, le 31-11-2002.

ROUX, 1997, p. 15-16 ; ROUX, 2006, p. 309 ; BREITENBACH & KRÄNZLIN, 1991, p. 196.

Hygrocybe veselskyi Singer & Kuthan

Petit hygrocybe, classé dans les noircissants, à chapeau présentant des fibrilles soyeuses jaunâtres, sur fond rouge vif, marge jaune et centre plutôt brun rougeâtre. Lames jaunes. Stipe noircissant à partir de la base. Spores elliptiques à cylindracées 9–12 × 6–7 µm, certaines présentant un étranglement.

Le 4-12-1998, sous *Quercus rubra*, sur une vieille place brûlée envahie par les mousses. Détermination M. Bon.

BON, 1990, p. 36, pl. 2G.

Inocybe aurantiifolia Beller

Chapeau de 15 à 25 mm de diamètre, convexe puis plan, à revêtement piléique fibrilleux-pelucheux, brun ochracé, présentant des reflets safranés aux endroits déchirés. Lames d'un bel orangé safrané qui s'estompe à maturité des spores. Stipe 25–40 × 4–6 mm, jaune orangé puis pâissant. Pas d'odeur particulière. Spores 8,5–10,5 × 5–6 µm, amygdaliformes. Cheilocystides et pleurocystides fusiformes ventrues, 50–70 × 10–20 µm, à paroi épaisse de 1–1,5 µm. Nombreuses paracystides.

Habitat, sous *Pinus nigra* et *Quercus rubra*, dans la mousse et les aiguilles, le 22-12-2007.

BON, 1997b, p. 39.

Inocybe amblyspora Kühner (= *I. tristis*, au sens de Kuyper)

Assez massif ; chapeau de 45 mm de diamètre, à revêtement brun châtain, sublisse, fibrilleux sur l'extérieur. Stipe trapu, 50 × 7–10 mm, brun rougeâtre, pâle au niveau du

bulbe. Spores elliptiques plus ou moins phaséolées, lisses, à paroi épaisse, $7,5-9,5 \times 4,5-6 \mu\text{m}$.

Sous *Abies nordmanniana*, le 27-10-1999.

BREITENBACH & KRÄNZLIN, 2000, p. 42.

Inocybe grammata Quéf.

Inocybe du sous-genre *Clypeus*, à chapeau de 30–50 mm de diamètre, assez vite plat ou gardant un mamelon bas et obtus, blanchâtre au centre, se dégradant en beige brunâtre rosé vers l'extérieur. Stipe 40–60 × 4–8 mm, cylindrique, souvent un peu coudé vers le bas avec un petit bulbe arrondi, beige rosé pâle, entièrement couvert de cystides. Lames beige rosé pâle. Chair blanchâtre, à odeur assez forte, vireuse. Spores à bosses peu marquées, plus polygonales que bossues, $7,5-9 \times 5-6 \mu\text{m}$. Cystides nombreuses.

Sous *Quercus rubra*, le 29-10-1999.

BON, 1998, p. 36. ; ALESSIO & REBAUDENGO (in BRESADOLA), 1980, pl. 82 ; STANGL, 1991, p. 272, pl. 35 (2).

Inocybe picetorum Velen.

Membre de la section *Lilacinae* Heim ; cet *Inocybe* à chapeau de 25 mm de diamètre, présente un mamelon sombre à mèches hérissées et un stipe violeté au sommet. Cystides de $50-60 \times 4,5-6 \mu\text{m}$; spores de $7,5-9,5 \times 5-6,5 \mu\text{m}$.

Sous *Abies nordmanniana*, dans l'herbe et les aiguilles, le 15-11-1997.

Très proche, *Inocybe cincinnata* (Fr. : Fr.) Quéf. s'en éloigne par la présence de cystides jusqu'à $70-80 \times 15-20 \mu\text{m}$ et des spores de $9-12 \times 4,5-6 \mu\text{m}$.

BON, 1997b, p. 12.

Inocybe pseudoasterospora var. ***microsperma*** Weholt ex Kuyper & Keizer

Chapeau 15–50 mm de diamètre, à mamelon obtus, brun sombre et presque noir au centre, rimeux chez l'adulte. Stipe cylindrique, non bulbeux ou légèrement renflé, brunâtre pâle, un peu pruinéux en haut. Lames blanchâtres au début. Chair blanchâtre à odeur faible. Spores $8-10,5 \times 6-8 \mu\text{m}$, avec 6-10 bosses très saillantes, arête des lames stérile par de nombreux poils piriformes et des cheilocystides métuloïdes.

Plusieurs récoltes depuis 1996, sous *Abies nordmanniana*.

KUYPER & KEIZER, 1992, p. 441-443 ; MARTIN, 1999, p. 37-38.

Laccaria macrocystidiata (Migl. & Lavorato) Pazmani

Basidiome de 30 à 60 mm de diamètre, rose carné pâle, présentant un revêtement constitué de squamules blanchâtres. Stipe 50–60 × 6–8 mm, fibrilleux, concolore. Le caractère discriminant de cette espèce est la présence de grandes cheilocystides qui mesurent de 50 à 100 μm de long sur 8 à 12 μm de large, la plupart d'entre elles sont capitées ou plus ou moins fusiformes. Spores globuleuses 8–9,5 μm , ornées d'épines de 1 μm .

Sous *Carpinus betulus*, dans l'herbe moussue, le 11-12-2000 ; sous *Abies nordmanniana*, le 27-11-2002 ; sous *Quercus rubra*, le 12-12-2002.

BORGARINO & HURTADO, 2001, p. 259.

Lepiota ochraceofulva P. D. Orton

Basidiome à chapeau hémisphérique, de 30 à 50 mm de diamètre, orangé roussâtre à calotte

plus colorée, présentant de petites squames ochracées sur fond crème. Lames crème puis jaunissantes au toucher. Stipe 30–50 × 8–10 mm, se maculant de jaune roussâtre, surtout à la base. Odeur agréable, fruitée. Spores elliptiques 6–8 × 3,5–4,5 µm.

Sous *Abies nordmanniana*, parfois totalement enfouis sous les aiguilles ou les débris végétaux, le 25-09-2002 et le 10-12-2006.

BON, 1988, p. 287.

***Lepiota pseudohelveola* Kühner ex Hora**

Petite lépiote brune assez caractéristique par la présence sur le stipe d'un anneau moucheté, bordé de bistre. Chapeau de 45 mm de diamètre, mamelonné, à calotte bien colorée, fauve sombre. Stipe court, 35 × 6–7 mm Odeur fruitée faible. Spores elliptiques, à paroi épaissie, 7,5–11 × 5–6 µm.

Sous cèdres, le 18-10-2001.

COURTECUISSÉ & DUHEM, 1994. p. 244 ; BON, 1988 p. 287.

***Mycena meliigena* (Berk. & Cooke) Sacc. et *Mycena pseudocorticola* Kühner (= *M. corticola* (Pers. : Fr.) Gray, au sens de Kühner)**

Deux petites mycènes corticoles, liées aux feuillus, classées dans la section *Supinae* Konrad & Maublanc.

Mycena meliigena : basidiome à chapeau de 3–6 mm de diamètre, brun vineux à brun rosâtre. Lames blanches à blanc rosâtre. Stipe grêle, recourbé, concolore. Basides tétrasporiques ; spores amyloïdes, lisses, subglobuleuses, 10–12 × 9–12 µm.

Mycena pseudocorticola : basidiome à chapeau de 3–8 mm de diamètre, gris bleuâtre pâle à gris acier. Lames blanches à blanc grisâtre. Stipe recourbé, concolore. Basides bisporiques ; spores amyloïdes, lisses, subglobuleuses, 11–13 × 9–12 µm.

Ces deux mycènes ont été récoltées sur le même tronc moussu d'*Acer campestre* vivant, après des pluies prolongées, le 24-11-2000.

BREITENBACH & KRÄNZLIN, 1991, p. 280 et 286 ; BON, 1988, p. 187 ; KÜHNER, 1938, p. 243-247.

***Russula amoenolens* Romagn. (forme albinique)**

C'est ainsi que le signale ROMAGNESI dans son ouvrage *Les russules d'Europe et d'Afrique du Nord*.

Basidiome blanc d'ivoire à l'état jeune puis blanchâtre, se maculant de rouille ça et là, notamment sur le revêtement. Nous rappelons que le chapeau du type présente une coloration brun bistre à noirâtre. Même odeur de topinambour. Spores elliptiques verruqueuses, échinulées, 8–11 × 5–7 µm.

Plusieurs récoltes, sous *Quercus rubra*, octobre 1997, 1998, 2000, 2005, parfois au mois de juin. Ce champignon est toujours récolté sous le même arbre.

ROMAGNESI, 1967, p. 359.

***Russula delica* var. *trachyspora* Romagn.**

Rien ne laisse supposer, à priori, que cette russule est différente du type, même odeur de crustacé, peut-être avec un chapeau de forme plus régulière. Les spores, obovales,

montrent une ornementation différente, épines de 0,5 à 0,7 voire 1 μm pour le type, épines de 1 à 1,5 voire 1,8 μm et plus ou moins reliées pour la variété.

Sous *Cedrus atlantica*, dans la terre plus ou moins moussue, plusieurs récoltes.

ROMAGNESI, 1967, p. 222.

***Tricholoma scalpturatum* var. *atrocinctum* Romagn.**

Chapeau de 50 mm de diamètre, convexe, à marge enroulée, fortement écailleux de squames noirâtres. Stipe court, trapu, blanc, présentant un anneau fugace à ponctuations noirâtres. Lames blanches, jaunissant au vieillissement. Chair à odeur et saveur farineuses. Spores elliptiques, guttulées, 5,5–6,5 \times 2,5–3 μm .

Sous *Quercus rubra*, le 12-11-2000.

ROMAGNESI, 1974, p. 166 ; BON, 1991, p. 61.

***Volvariella* sp.**

Le 30 octobre 2004, Robert Destroyat, un membre du groupe de Meyzieu qui participait à notre sortie dans le parc, trouva une volvaire noire.

Description de cet unique exemplaire : chapeau de 40 mm de diamètre, hémisphérique, gris-noir à brun-noir, fibrilleux avec de petites squames apprimées ; la marge se fissure fortement et rapidement. Stipe 40 \times 7-8 mm, gris fuligineux, un peu plus clair que le chapeau, fibrilleux, non squameux. Volve membraneuse de 12–15 mm de haut, gris-beige clair. Lames larges de 4–5 mm, ascendantes, serrées, bien blanches au début, puis crème rosâtre. Chair blanche, grisonnante sous les surfaces. Spores subcylindriques ou un peu elliptiques à pruniformes, lisses, non amyloïdes, 6–7 (7,5) \times 4–5 μm . Cheilocystides de formes assez variables, souvent avec un col un peu onduleux, parfois presque capitées.

Nous n'avons rien trouvé de concordant, dans la littérature consultée à cette époque. La description d'un taxon nouveau par MUSUMECI & RIVA (2006, p. 104-106 ; 2007, p. 68-69), sous le nom provisoire de *Volvariella terrea*, nous rappela notre récolte : même revêtement et couleur du chapeau, même aspect et couleur du pied et de la volve. Les caractères microscopiques sont proches.

FAVRE & VIALARD (2007, p. 19-23) ont publié, sous le nom de *Volvarielle aethiops*, une nouvelle espèce basée sur une récolte d'octobre 2006. La couleur du chapeau est semblable mais le revêtement piléique est différent de celui de notre exemplaire, les dimensions sporales sont également assez différentes.

Que peut-on conclure ? Il apparaît que ces trois récoltes ont des ressemblances par certains caractères macroscopiques, mais divergent par leurs dimensions de spores notamment :

Récolte de Thonon-les-Bains (Haute-Savoie) : 7–10 (11) \times 3,75–6,5 (7,25) μm , *Volvariella aethiops*

Récolte de Rixheim (près de Mulhouse, Haut-Rhin) : 5,5–8 (9) \times 4–5,5 (6) μm , *Volvariella terrea*

Récolte du parc de Parilly : 6–7 (7,5) \times 4–5 μm , *Volvariella* sp.

Nos observations, fondées sur un seul exemplaire, ne nous permettent pas d'apporter une réponse suffisamment précise, bien que le taxon le plus proche semble être *Volvariella terrea*. Nous espérons retrouver cette volvaire, pour en affiner la description, et la comparer aux deux taxons publiés.

Xerocomus ripariellus Redeuilh

Fait partie de la section *Striatulispori*. Son habitat serait plutôt dans les endroits humides.

Chapeau de 50–60 mm de diamètre, convexe-plan, présentant un revêtement rugueux et finement duveteux, d'une magnifique couleur rouge puis se décolorant. Pores jaune citrin clair, bleuissants au toucher. Stipe 40–60 × 10–18 mm, finement floconneux, jaunâtre puis rougeâtre, présentant sur certains exemplaires un rétrécissement à la base. Le critère discriminant de cette espèce se situe dans la chair. À la coupe, on observe une chair jaune citrin clair partout, puis un bleuissement assez intense sur la moitié inférieure du stipe, ensuite la base s'ochracifie, allant vers le brunâtre avec des zones discrètement maculées de rouge vineux. Spores fusiformes cylindracées, 12–14 (15) × 4–5 µm, faiblement striées longitudinalement dans le Melzer.

Habitat : dans un lieu humide, dans l'herbe moussue, à proximité de *Quercus rubra* et de *Cedrus atlantica*, le 12-10-2001.

LANNOY & ESTADES, 2001, p. 62-63 ; ESTADES & LANNOY, 2004, p. 27 ; LADURNER & SIMONINI, 2003, p. 245 ; MOINGEON & MOINGEON, 2006, p. 22-28.

RÉFÉRENCES BIBLIOGRAPHIQUES

- BON M., 1988 – *Champignons d'Europe occidentale*. Arthaud, Paris, 366 p.
- BON M., 1990 – Les hygrophores. Hygrophoraceae. Flore mycologique d'Europe. *Documents mycologiques*, mém. hors série n° 1 : 1-99.
- BON M., 1991 – Les tricholomes et ressemblants. Tricholomataceae 1^{ère} partie. Flore mycologique d'Europe. *Documents mycologiques*, mém. hors série n° 2 : 1-163.
- BON M., 1993 – Les lépiotes, Lepiotaceae. Flore mycologique d'Europe. *Documents mycologiques*, mém. hors série n° 3 : 1-153.
- BON M., 1997a – Les clitocybes omphales et ressemblants, Clitocyboideae. Flore mycologique d'Europe. *Documents mycologiques*, mém. hors série n° 4 : 1-181.
- BON M., 1997b – Clé monographique du genre *Inocybe*, 2, sous-genre *Inocybe*. *Documents mycologiques*, 108 : 1-77.
- BON M., 1998 – Clé monographique du genre *Inocybe*, 3, sous-genre *Clypeus*. *Documents mycologiques*, 111 : 1-45.
- BON M., 1999 – Les collybio-marasmioïdes et ressemblants, Collybiineae. Flore mycologique d'Europe. *Documents mycologiques*, mém. hors série n° 5 : 1-171.
- BORGARINO D. et HURTADO C., 2001 – *Champignons de Provence*. Edisud, Aix-en-Provence, 439 p.
- BIDAUD A., MOËNNE-LOCCOZ P. et REUMAUX P., 1997 – *Atlas des cortinaires. Les cortinaires hinnuloïdes*. Hors série n° 1. Editions FMDS, Marlioz, 155 p.
- BREITENBACH G. et KRÄNZLIN F., 1991 – *Champignons de Suisse*. Tome 3. Mykologia, Lucerne, 364 p.
- BREITENBACH G. et KRÄNZLIN F., 1995 – *Champignons de Suisse*. Tome 4. Mykologia, Lucerne, 371 p.
- BREITENBACH G. et KRÄNZLIN F., 2000 – *Champignons de Suisse*. Tome 5. Mykologia, Lucerne, 340 p.
- BRESADOLA J., 1980 – *Iconographia Mycologica*. Volume XXIX, suppl. III. Comitato Onoranze Bresadoliane, Trento, 367 p., 100 pl.
- CAVET J., 2006 – Journées des espèces rares ou intéressantes 2005, La-Tour-du-Pin – 11 janvier 2006 – première partie. *Bulletin mycologique et botanique Dauphiné-Savoie*, 181 : 39-58.
- CAVET J. et MARTIN M., 1998a – Première contribution à la connaissance de la flore mycologique du Parc départemental de Bron-Parilly (Rhône). *Bulletin mensuel de la Société linnéenne de Lyon*, 67 (4) : 103-112.
- CAVET J. et MARTIN M., 1998b – Première contribution à la connaissance de la flore mycologique du Parc départemental de Bron-Parilly (Rhône). *Bulletin mensuel de la Société linnéenne de Lyon*, 67 (6) : 173-184.
- COURTECUISSIE R. et VAN HALUWYN C., 1991 – La classification des champignons. *Bulletin de la Société mycologique du Nord*, numéro spécial, 49-50 : 1-83.
- COURTECUISSIE R. et DUHEM B., 1994 – *Guide des champignons de France et d'Europe*. Delachaux & Niestlé,

- Neuchâtel, 476 p.
- ESTADÈS A. et LANNOY G., 2004 – Les bolets européens. *Bulletin mycologique et botanique Dauphiné-Savoie*, 174 : 3-79.
- FAVRE A. et VIALARD J., 2007 – *Volvariella aethiops* nov. sp. *Bulletin mycologique et botanique Dauphiné-Savoie*, 184 : 19-23.
- HEINEMANN P. et THOEN D., 1973 – Observations sur le genre *Cystoderma*. *Bulletin de la Société mycologique de France*, 89 (1) : 5-35.
- KÜHNER R., 1938 – Le genre *Mycena*. Editions P. Lechevalier, Paris, 710 p.
- KUYPER T. W. et KEIZER P. J., 1992 – Studies in *Inocybe* – VI. *Persoonia*, 14 (4) : 441-443.
- LADURNER H. & SIMONINI G., 2003 – *Xerocomus s.l.* Fungi Europaei 8. Edizioni Candusso, Alassio, 527 p.
- LANNOY G. et ESTADÈS A., 2001 – Les Bolets. Flore mycologique d'Europe. *Documents mycologiques*, mém. hors série n° 6 : 1-170.
- MARTIN M., 1999 – *Inocybe pseudoasterospora* var. *microsperma*. *Bulletin trimestriel de la Fédération mycologique Dauphiné-Savoie*, 152 : 37-38.
- MOINGEON S. et MOINGEON J.-M., 2006 – A propos de quelques *Xerocomus* peu connus. *Bulletin de la Fédération mycologique de l'Est*, 4 : 22-28.
- MUSUMECI E. et RIVA A., 2006 – Una *Volvariella* europea sconosciuta. *Bulletin suisse de mycologie*, 84 : 104-106.
- MUSUMECI E. et RIVA A., 2007 – Una nuova *Volvariella*. *Bulletin suisse de mycologie*, 85 : 68-69.
- ROMAGNESI H., 1967 – *Les Russules d'Europe et d'Afrique du Nord*. Bordas, Paris, 998 p.
- ROMAGNESI H., 1974 – Quelques espèces et variétés méconnues d'Agaricales. *Bulletin de la Société mycologique de France*, 90 (3) : 161-169.
- ROUX P., 1997 – Les champignons pleurotoïdes. *Bulletin trimestriel de la Fédération mycologique Dauphiné-Savoie*, 145 : 15-16.
- ROUX P., 2006 – *Mille et un champignons*. Editions Roux, Sainte-Sigolène, 1223 p.
- SENN-IRLET B., 1995 – The genus *Crepidotus* in Europe. *Persoonia*, 16 (1) : 1-80.
- SMITH A. H. et SINGER R., 1944-1945 – A monograph on the genus *Cystoderma*. *Papers of the Michigan Academy of Science, Arts and Letters*, 30 : 71-124.
- STANGL J., 1991 – *Guida alla determinazione dei funghi*. Vol. 3, *Inocybe*. Saturnia, Trento, 437 p.



3 – *Xerocomus ripariellus* Redeuilh, photo J. Cavet



4 – *Cortinarius subulatus* (Rob. Henry) Bid. et al., photo J. Cavet



1 – *Lepiota ochraceofulva* P. D. Orton, photo J. Cavet



2 – *Boletus fragrans* Vittad., photo M. Martin



7 – *Inocybe aurantifolia* Beller, photo J. Cavet



8 – *Inocybe grammata* Quéél., photo M. Martin



5 – *Crepidotus roseornatus* Pöder & Ferrari, photo M. Martin



6 – *Gymnopilus stabilis* (Weimm.) Kühner & Romagn., photo J. Cavet



11 – *Yohariella* sp., photo M. Martin



12 – *Russula amoenolens* (f. blanche), photo M. Martin



9 – *Inocybe muricellata* Bres., photo J. Cavet



10 – *Entoloma scabiosum* (Fr.) Quél., photo M. Martin



15 – *Hohenbuehelia atrocaerulea* (Fr. : Fr.) Singer, photo J. Cavet



16 – *Laccaria macrocystidiata* (Migliozzi & Lavorato) Pázmány, photo J. Cavet



13 – *Clitocybe tuba* (Fr.) Gillet, photo J. Cavet



14 – *Cystoderma granulosum* f. *robustum* A. H. Sm. & Singer, photo J. Cavet

SOCIÉTÉ LINNÉENNE DE LYON

Siège social : 33, rue Bossuet, F-69006 LYON

Tél. et fax : +33 (0)4 78 52 14 33

<http://www.linneenne-lyon.org> — email : societe.linneenne.lyon@wanadoo.fr

Groupe de Roanne : Maison des anciens combattants, 18, rue de Cadore, F-42300 ROANNE

Rédaction : Marie-Claire PIGNAL - Directeur de publication : Bernard GUÉRIN

Conception graphique de couverture : Nicolas VAN VOOREN

Tome 77 • Fascicule 7-8 • Septembre - Octobre 2008

SOMMAIRE

Delaigue J. - Fin d'une station ligérienne de <i>Serapias lingua</i> L. (Orchidaceae)	97-98
Béguinot J. - Différences de fréquences d'occurrence entre espèces de micromycètes parasitant une même espèce de plante-hôte; procédure d'appréciation statistique	99-112
Mein M.T. et Guérin-Faublée V. - Sorties botanique dans l'Isle Crémieu (Isère)	113-116
Cavet J. et Martin M. - Fonge du parc de Bron-Parilly (Rhône) - Première partie	117-132
Pieri M. et Rivoire B. - <i>Cerrena unicolor</i> (Basidiomycota, polypore)	133-146
Coulon J. - Une deuxième station française d' <i>Agonum</i> alpestre alpestre (Heer, 1841) (Coleoptera Harpalidae Platynini)	153-154
Berthet P. - Présence de gui sur chêne d'Amérique	155

Couverture : *Lepiota subincarnata* J.E. Lange. Crédit : M. Martin

CONTENTS

Delaigue J. - End of a ligenian resort of <i>Serapias lingua</i> L. (Orchidaceae)	97-98
Béguinot J. - Differences of prevalence among species of micro-fungi parasitizing a same host-plant species; statistical significance evaluation	99-112
Mein M.T. et Guérin-Faublée V. - Herborizing in Isle Crémieu (Isère)	113-116
Cavet J. et Martin M. - Mycological flora from Bron-Parilly park (Rhône) - First part	117-132
Pieri M. et Rivoire B. - <i>Cerrena unicolor</i> (Basidiomycota, polypore)	133-146
Coulon J. - A new collecting place of <i>Agonum</i> alpestré alpestre (Heer, 1841) in the French Alps (Coleoptera Harpalidae Platynini)	153-154
Berthet P. - Presence of <i>Viscum album</i> L. on <i>Quercus palustris</i> Münch	155

Prix 10 euros

ISSN 0366-1326 • N° d'inscription à la C.P.P.A.P. : 1 109 G 85671

Imprimé par Vasti-Dumas Imprimeurs, 42000 ST-ÉTIENNE

N° d'imprimeur : 08-04-0241 • Imprimé en France • Dépôt légal : septembre 2008

Copyright © 2008 SLL. Tous droits réservés pour tous pays sauf accord préalable.