

**Zeitschrift:** Berichte der Schweizerischen Botanischen Gesellschaft = Bulletin de la Société Botanique Suisse  
**Herausgeber:** Schweizerische Botanische Gesellschaft  
**Band:** 1 (1891)

**Vereinsnachrichten:** Communications faites à la Section de botanique de la Société helvétique des sciences naturelles, réunie à Davos, les 18, 19 et 20 août 1890

### **Nutzungsbedingungen**

Die ETH-Bibliothek ist die Anbieterin der digitalisierten Zeitschriften. Sie besitzt keine Urheberrechte an den Zeitschriften und ist nicht verantwortlich für deren Inhalte. Die Rechte liegen in der Regel bei den Herausgebern beziehungsweise den externen Rechteinhabern. [Siehe Rechtliche Hinweise.](#)

### **Conditions d'utilisation**

L'ETH Library est le fournisseur des revues numérisées. Elle ne détient aucun droit d'auteur sur les revues et n'est pas responsable de leur contenu. En règle générale, les droits sont détenus par les éditeurs ou les détenteurs de droits externes. [Voir Informations légales.](#)

### **Terms of use**

The ETH Library is the provider of the digitised journals. It does not own any copyrights to the journals and is not responsible for their content. The rights usually lie with the publishers or the external rights holders. [See Legal notice.](#)

**Download PDF:** 06.05.2025

**ETH-Bibliothek Zürich, E-Periodica, <https://www.e-periodica.ch>**

# COMMUNICATIONS

FAITES A LA

## Section de botanique de la Société helvétique des sciences naturelles,

réunie à Davos, les 18, 19 et 20 août 1890.

(Tirage à part des *Archives des sciences physiques et naturelles*).

*Président* : M. Marc MICHELI, de Genève.

*Secrétaire* : M. AMANN, de Davos.

Prof. Tschirch. Contribution à l'anatomie et à la physiologie des graines. — D<sup>r</sup> Fischer. La *Trichocoma paradoxa*. — Prof. Chodat. Systématique des Cramétiacées. — Prof. Chodat. Production d'amidon dans les pseudobulbes du *Calanthe bulbosa*. — Prof. Chodat. Malpighiacées du Paraguay. — Schinz. Synonymie du *Potamogeton javanicum*. — Prof. Wolf. Stations botaniques valaisannes à Zermatt et au Grand Saint-Bernard. — D<sup>r</sup> Amann. Mousses nouvelles de Davos. — D<sup>r</sup> Amann. Polarisation dans les membranes des mousses. — Micheli. Fertilité des fleurs de *Montbretia crocosmiæflora*. — Micheli. Dépôt de fascicules de la Flore du Paraguay. — Brubin. Exsiccata tératologiques.

M. A. TSCHIRCH. *Contributions à l'étude physiologique et biologique des graines.*

I. ENVELOPPES SÉMINALES. A. *Couches de sclérenchyme* « Sclereidenschicht. » La structure de ces couches est en relation directe avec la maturation des graines et vise surtout la préservation de celles-ci contre les alternatives de sécheresse et d'humidité du sol et contre les pressions qu'il exerce. Leur fonction se résume à mettre la graine à l'abri des accidents extérieurs et à empêcher l'introduction de parasites animaux et végétaux. A cette fonction spéciale correspond non seulement l'épaississement des membranes cellulaires, mais aussi un dépôt d'éléments variés dans les différentes couches. Chacune d'entre

elles jouent un rôle particulier de résistance, l'une à la *pression radiale*, l'autre à la *flexion*, une autre aux *forces tangentielles*. Ainsi se trouve établi un système d'après lequel les provisions de substances nutritives destinées à la jeune plantule sont mieux à l'abri des accidents extérieurs.

B. *Épiderme mucilagineux*. Des expériences faites sur des lins<sup>1</sup>, montrent que l'épiderme mucilagineux a pour principale fonction de fixer au sol la graine au moment de la germination.

C. *Couche nutritive*, « *Nährschicht*. » Toutes les enveloppes séminales possèdent une couche de cellules parenchymateuses qui le plus souvent s'oblitére au moment de la maturité et renferme auparavant de l'amidon, de l'eau et d'autres substances destinées au développement des couches et en particulier de la couche de sclérenchyme. Cette couche nutritive constitue donc une *réserve transitoire*, « *Transitorischer Reservebehälter*. » Elle disparaît, lorsque le contenu des cellules est absorbé sous l'influence de la pression exercée par la graine qui grossit; pendant le dernier stage, les couches externes en se desséchant exercent aussi une pression de dehors en dedans. Chez le Lupin, ce phénomène est si prononcé que le diamètre de la graine mûre mais encore verte est double du diamètre de la même graine desséchée.

II. ÉLÉMENTS DE RÉSERVE ET ENDOSPERME. A. *Aleurone*. Le gonflement dans l'eau des graines inactives ne peut produire une dissolution partielle que sur la substance amorphe des grains d'aleurone; jamais les cristaux et cristalloïdes ne sont attaqués par ce simple procédé. Ils ne se dissolvent que sous l'influence de la germination

<sup>1</sup> Tschirch, *Angew. Pfl. Anat.* p. 204.

elle-même et ne commencent qu'avec les premières manifestations vitales du jeune germe. Les cristoalloïdes en voie de formation ou de décomposition ne peuvent pas être restitués à leur forme primitive par l'enlèvement d'eau.

b. Des *Nuclei* ce rencontrent dans toutes les cellules, de l'endosperme et de périsperme. Ils jouent un rôle dans la formation de ces cellules et dans l'accumulation de principes nutritifs dans leur sein; en outre à leur présence est intimement lié le phénomène de la dissolution des principes nutritifs au commencement de la germination. Il persiste bien après tous les autres éléments contenus dans la cellule et ne disparaît qu'en dernier.

c. *Endosperme mucilagineux* « Schleimendosperm. » Il n'y a pas de couche mucilagineuse dans les graines elles-mêmes. Les dépôts mucilagineux se rencontrent toujours dans l'endosperme et les couches qu'ils forment sont dans la germination, absorbées absolument comme les membranes celluloses, et doivent par conséquent être considérés comme des éléments de réserve.

d. *Tissu conducteur des éléments de réserve.* Il y a un rapport évident entre la structure anatomique de l'endosperme, du périsperme et l'embryon. Dans les graines où l'embryon ou son suçoir occupe une position centrale, il est facile de reconnaître dans les cellules de l'albumen une disposition rayonnante autour de l'embryon. La couche interne de l'endosperme est toujours oblitérée. Au moment de la germination, elle se dilate, s'applique contre le germe, et fonctionne comme un suçoir. (Quellgewebe.)

III. GERME ET GERMINATION. a) *Alternance de fonctions et chlorophylle dans les cotylédons des plantes dicotylédones.* Lorsque les graines germent sur terre, l'aleurone se dissout et l'on voit apparaître de la chlorophylle dans les chromatophores, qui existaient précédemment et qui se

multiplient rapidement. Chez les Lupins, on trouve déjà de la chlorophylle dans les graines avant leur maturité; elle disparaît complètement au moment où la graine se dessèche pour réapparaître au moment de la germination. C'est au moyen de ma méthode pour la détermination quantitative de la chlorophylle. (Ber. d. deutsch. botan. Gesell. V, p. 132) que j'ai pu étudier ce phénomène d'alternance. Le maximum de chlorophylle se rencontre au moment où la graine mûre est encore gorgée de liquide et le minimum au moment où la graine mûre est desséchée. Au moment de la germination, il se produit dans toutes les graines dicotylées épigées dépourvues d'endosperme, un changement de fonction : les tissus accumulateurs se transforment en organes d'assimilation.

b) Des éléments éliminés et du tannin peuvent se rencontrer dans les réserves de beaucoup de graines tropicales.

c) *Suçoir*, « Saugorgan. » Toutes les graines monocotylées pourvues de tissu accumulateur « Speichergewebe, » endosperme, périsperme, possèdent un suçoir qui, au moment de la germination, reste plongé dans la graine pour absorber le contenu des tissus nutritifs. Cet organe est tantôt un *scutellum* (type des Graminées, *Centrolepis*), tantôt il est en forme de massue, ou foliacé, ou filiforme (type des Zingibéracées, Marantacées, Cannacées, Liliacées, Amaryllidées, Juncacées, Iridées, Dioscorées, Broméliacées, Restiacées, Typhacées, Aracées, etc.); ailleurs, sa forme est peu déterminée, il grossit beaucoup au moment de la germination et pénètre profondément dans l'endosperme (type des Palmacées, Cypéracées, Commelinales, *Musa*). L'épiderme en est quelquefois hérissé de papilles.

Les Gnétacées et les Cycadées présentent une organi-

sation analogue; on peut également considérer comme homologue du suçoir, le « pied » de l'embryon dans les cryptogames vasculaires et le « pied » de la capsule des mousses.

Des recherches comparatives étendues à toutes les monocotylédones montrent que dans les familles dépourvues d'endosperme (Hélobiées, Najadées), l'organe en forme de massue qui enveloppe la plumule est bien réellement un cotylédon. D'autre part, dans les familles des types Zingibéracées et Palmées (graines à endosperme), il est évident que le suçoir et la gaine de la gemmule (*Coléoptile*, *Piléole*) forment un seul et même organe : le cotylédon. Celui-ci se compose donc d'une partie engainante, enveloppant d'abord la plumule (*Coléoptile*), d'un organe qui reste plongé au sein de la graine (suçoir) et d'une partie intermédiaire allongée plus ou moins filiforme (*col* du suçoir).

Chez les Graminées et chez les graines à axe hypocotyle renflé (« *Keimknöllchen*, » bulbille germinative) *Ruppia*, *Hydrocharis*, *Orchis*, *Halophila*, *Zostera*, *Pothos*, c'est la coléoptile qui représente le cotylédon; la signification morphologique du scutellum et de la bulbille germinative est encore incertaine.

d) Chez les Palmées, Zingibéracées, Musacées, Marantacées, Commelynées, Typhacées, Lemnacées existe une sorte d'obturateur (*Deckel*, *Pfropf*.) au point de sortie du germe qui le soulève et le déplace; des organes analogues se rencontrent chez les *Pandanus*, beaucoup de Cypéracées et de Restiacées.

M. le Dr Ed. FISCHER, de Berne, communique le résultat de ses recherches sur le *Trichocoma paradoxa*, champi-

gnon découvert par Junghuhn à Java <sup>1</sup>. Ce végétal a dernièrement attiré l'attention, ayant été considéré par Masee comme un lichen avec fructification de *Gastromycète*. Celle-ci est formée d'une enveloppe basilaire, cupuliforme, du fond de laquelle s'élève un corps cylindrique enveloppé d'une mince membrane et formé principalement de spores entremêlées de *capillitium*. Vers la base de ce corps cylindrique, on trouve des spores encore très jeunes, et l'auteur a pu (ce qui avait échappé à ses devanciers) prouver qu'elles se développent dans des *asci*: ceux-ci dérivent très probablement de cellules d'hyphe modifiées dans leur taille et dans leurs contours. Au point de vue systématique, le *Trichocoma* doit être placé parmi les Tubéracées dans le groupe des *Terfezia*; il forme toutefois un type assez spécial, caractérisé par l'ouverture unilatérale de la péridiole et par la forme colonnaire de la masse des spores. Le développement des *asci* est analogue à celui qu'a décrit M. Brefeld pour le *Penicillium*.

M. le prof. CHODAT présente un travail monographique sur la *famille des Kramériacées*. Cette petite famille, proposée par Klotsch et Grisebach, a été réunie par presque tous les auteurs aux Polygalacées. Grisebach a montré l'affinité qu'elle présente avec les Césalpiniées. La structure florale est semblable dans ces deux groupes, et la ressemblance apparaît plus nettement si on compare les Kramériacées avec le groupe des Cassiées. En effet, la réduction dans l'androcée, la déhiscence des anthères, la soudure des étamines, la zygomorphie et l'aspect général sont semblables. Cependant, l'orientation des parties constituantes est contraire: ce qui est antérieur chez les Cassiées

<sup>1</sup> Publié *in extenso* dans la *Hedwigia*, 1890, p. 161.

est postérieur chez les Kramériacées, en outre, les Cassiées sont périgynes, les Kramériacées hypogynes. Les prétendues affinités avec les Polygalacées sont plus qu'obscures ; les Kramériacées sont dépourvues du pollen caractéristique des Polygalacées, le leur est à trois plis. Les deux carpelles des Polygalacées sont réduits à un seul chez les Kramériacées. En outre, jamais les Polygalacées n'ont de feuilles composées, tandis que *K. cytisoides* a des feuilles trifoliées. M. Baillon a donné dans *Adansonia*, XI, p. 15, tab. 3, une excellente dissertation sur la structure et le diagramme de la fleur de cette petite famille. Je ne puis cependant accepter l'opinion qu'il défend au sujet des glandes hypogynes. Il les considère comme des formations accessoires de nature discoïdale, tandis qu'elles sont pour moi des pétales épaissis. Les raisons qui parlent en faveur de cette dernière manière de voir sont que la position de ces squames est constante et correspond à celle de deux pétales typiques, disparus comme tels. En outre, on n'a jamais observé l'évolution des pétales à côté des glandes hypogynes.

Tous sont des arbustes ou des sous-arbustes rameux, à feuilles constamment alternes, sans stipules, toujours poilues, souvent tomenteuses, ordinairement simples, rarement composées (trifoliées).

Les fleurs sont toujours situées à l'aisselle de feuilles réduites, pédonculées ou rarement subsessiles, à pédicelles munis de deux bractées subopposées. Il y a cinq sépales libres au calyce, qui se réduisent, par avortement, dans quelques espèces à quatre sépales ; ils sont poilus extérieurement et ordinairement colorés intérieurement. L'antérieur et premier apparu est médian et souvent plus développé que les autres ; le cinquième intérieur gauche est

toujours moins développé, moins épaissi, ou quelquefois complètement avorté.

Les cinq pétales, dont deux antérieurs, ont l'apparence de squames charnues et sont de forme variable; trois sont postérieurs; l'un, le médian, avorte chez *K. triandra*. Ils sont tantôt complètement libres, *K. canescens*, *K. cytisoides*, tantôt soudés sur une partie variable de leur longueur en une monadelphie incomplète, quelquefois soudée elle-même à l'androcée. Les étamines sont en deux verticilles pentamères, le plus souvent méconnaissables à cause des suppressions profondes qu'ils subissent. Dans la plupart, le verticille intérieur est complètement supprimé avec l'étamine médiane du verticille extérieur, ce qui porte à quatre le nombre des étamines. De même que dans la monadelphie corollaire, le pétale médian postérieur tend à diminuer; dans l'androcée, ce sont les deux étamines postérieures qui sont plus courtes. Cette tendance, qui est manifeste chez toutes les espèces, se trouve réalisée dans la fleur de *Krameria triandra*. Ici, les deux étamines en question ont complètement disparu, de même que le pétale médian. On sait que les modifications qui affectent un verticille agissent corrélativement sur un autre verticille. Je l'ai démontré pour la fleur obdiplostemonie des *Sempervivum*<sup>1</sup>; ici la chose est tout aussi manifeste. La disparition du pétale médian provoque l'apparition d'une étamine, qui, dans le type général de la famille, a disparu. C'est une raison de place qui détermine cet arrangement. La fleur aberrante de *Krameria triandra* se trouve donc ainsi expliquée par la tendance générale de la famille; elle n'en est que le point terminal

<sup>1</sup> *Archives des Sciences phys. et nat.*, 1888, XX, p. 586.

et représente peut-être un type plus nouveau que les autres.

Chez *K. cytisoides* les deux étamines courtes se soudent sur toute leur longueur.

L'ovaire est toujours uniloculaire, hirsute; le style simple, mince, cylindrique. Le fruit est globuleux, indéhiscent, dur, couvert d'aiguillons crochus ou lisses, monosperme. L'embryon droit est dépourvu d'albumen.

SYNOPSIS KRAMERIACEARUM.

I. Foliis simplicibus.

II. Foliis ternatis.

I. Foliis simplicibus.

**A. Triandræ.** Petala 2, stamina 3.

1. *Kr. triandra* Ruiz et Pav.

Syn. *K. Iluca* Phil., *K. canescens* Wildn. Hb.

Var. *Humboldtiana*,

magis canescens et sericea (v. s. in Hb. Wildn.),

*K. canescens* Wildn.

**B. Tetrandræ.** Petala 3, stamina 4.

† Sepala 5,

α Petala staminaque ad basin libera.

2. *K. canescens* Gray.

alabastra curvato-rostrata.

3. *K. cistoides* Hook. et Arn.,

alabastra haud rostrata.

β Petala staminaque supra basin connata et varia  
longitudine concrenentia.

4. *K. linearis* Ruiz et Pav.

syn.: *K. pentapetala* Ruiz. — *Kr. pauciflora* DC.

sep. inf. gibbosum. Limbus petalorum sessilis in monadelphia,

var. *glabrescens*,

Schafn., n° 505, Pringl. Mex. 714.

5. *K. secundiflora* DC.

Petalorum limbus haud exunguiculatus.

Var. *angustifolia*,

Berlandier Mex., n° 1595 (*K. lanceolata* Torr.),

var. *intermedia*,

Mex. sept., Rio-Grande, Bound. Survey.

*var. lanceolata,*

Arizona, Pringle

sub. *K. lanceolata* Torr.

6. *K. parvifolia* Benth.

7. *K. rosmarinifolia* (Pav.) in Hb. v. s. in Hb. Boiss.

syn. *K. erecta* Wildn. in Hb. prop.

foliis linearibus, sparse hirsutis, sepalis glabris, aculeis acutissimis, nudis in fructu nudo.

†† Sepala 4,

i. e. interius quintum abortivum.

8. *K. Ixina* L.

fol. petiolatis, petalorum limbo lanceolato angusto, aculeis in fructu retrorsum spinescentibus.

Var *genuia* : fruct. glabris.

var *arida* : fructib. tomentosus, foliis angustis (*K. arida* Bg.).

var. *brasiliensis* : fructib. tomentosus, foliis ovatis.

9. *K. tomentosa* St-Hil.

folia pube brevi tomentosa haud sericea, spinis ut in præcedente.

10. *K. argentea* Mart. (Bennet).

foliis villosis vel sericeis, spinis in fructu crassis, nudis.

*K. longipes* Bg.

11. *K. spartioides* Kl.

foliis sessilibus angustissimis.

Syn. *K. evolvuloides* Tr. et Pl., *K. grandiflora* St-Hil.

12. *K. latifolia* Moric.

folia breviter petiolata, limbo ovato.

syn. *K. ruscifolia* St-Hil.

## II. Trifoliatæ.

13. *K. cytisoides* DC.

syn. *K. cinerea* Shaur.

M. CHODAT parle ensuite des *leucites amylogènes* dans le pseudobulbe de *Calanthe Sieboldii* (v. *Arch. Sc. phys. et nat.*, 1890, XXIII, p. 559).

M. CHODAT présente aussi une revision des *Malpighiacées du Paraguay*, travail destiné aux « Contributions à la flore du Paraguay » de M. Micheli. Les espèces nouvelles sont :

*Camarea lanata*, n. sp.

Foliis ovatis, mucronatis, lanatis, latis, floribus submagnis, luteis, petalis denticulatis, staminibus 5 (3 fertilibus).

Species *C. hirsutæ* affinis.

*Camarea robusta*, sp. n.

Caulibus brevibus, lignosis, duris, rectis, foliis ovalibus coriaceis, superne glabris, subtus sericeis, breviter petiolatis, floribus subsessilibus, calyce lanato, staminibus fertilibus 3, sterilibus 2, petalis inciso-dentatis, nucibus dorso breviter alatis, ala profunde dentata. Species habitu ab omnibus dissimilis.

Balansa, in Hb. Mus. Paris. sine no. nec loco addicto.

*Camarea salicifolia*, n. sp.

Foliis linearibus, acutis, numerosis, utraque facie sericeis, fructibus subsessilibus, nucis dorso denticulatis.

Balansa n° 2416.

*Janusia Barbeyi*, n. sp.

*A. J. guaranitica* forma fructus, magis dilatati et longius rostrati, foliisque glabrescentibus diversa.

Balansa, n° 2401, pp.

*Galphimia australis* Chodat.

*G. brasiliensis* in Pl. Lorenzianæ, Griseb.

Foliis lanceolato linearibus, vel ovato-lanceolatis, glaucis, minus petiolatis, quam in *G. brasiliensi*.

Balansa, 2393, 2394.

*Galphimia platyphylla*, n. sp.

Foliis latissimis, ovalibus, glaucis, dentibus subnullis vel sparsissimis, obtusisque, floribus magis quam in *G. brasiliensi* duplo majoribus.

Balansa, n° 2396.

*Dicella bracteosa* Griseb.

var. *minutiflora* v. nov.

Foliis magis coriaceis, petalis obtusis, obovatis nec spathulatis, floribus minoribus, a spec. typ. differt.

Balansa, n° 2395 a.

*Dicella nucifera*, n. sp.

Fructibus rotundatis, glabrescentibus, nec apice attenuatis, calycis foliis quam in *Dicella bracteosa*, v. *minutiflora*, duplo fere brevioribus, glandulis glabris, foliis subtus griseis, pulchre albide areolatis.

*Hirea Salzmänniana* Juss.

var. *glandulifera*, v. nov.

foliis basi biglandulosis.

Balansa, n° 2404.

*Hirea macrocarpa*, sp. nov.

Foliis late ovatis, subtus griseo-tomentosis, supra nitidis, magnis, fructibus magnis, alis tenuibus basi conjunctis, superne abrupte et recte sectis, margine sinuatis, glandulis nigris.

Balansa, n° 2408.

*Heteropteris pseudo-angustifolia*, sp. n.

Foliis linearibus, petiolatis, glaberrimis, subtus glaucis, subcutis, 10 x longiores quam latis, pedicellis duris, tenuibus, bracteis versus apicem insertis, fructibus pulchre rufis, subobovatis, basi abrupte et oblique truncatis, sine processu in loculo.

Balansa, n° 2398.

Les Malpighiacées du Paraguay ont plus d'affinité avec les espèces du Brésil qu'avec celles de la République Argentine; ainsi *Tricomaria Usillo* Hook. et Arnott manque complètement au Paraguay. Par contre, *Stigma-phyllum jatrophæfolium* et *Janusia guaranítica*, qui sont cités en Argentine, se trouvent aussi au Paraguay.

M. le prof. Schröter dépose un travail de M. le Dr SCHINZ, de Zurich, sur le *Potamogeton javanicus* Hassk. et sa synonymie (voir p. 52).

M. le prof. WOLF, de Sion, entretient l'assemblée des stations botaniques alpestres et en particulier de celles qui ont été fondées, avec l'appui du gouvernement valaisan, par la Société murithienne près de Zermatt et au Grand St-Bernard, et où sont déjà cultivées bien des centaines d'espèces caractéristiques <sup>1</sup>.

M. AMANN présente plusieurs mousses intéressantes des environs de Davos, entre autres :

*Dicranodontium circinatum* Wils. Nouveau pour la flore suisse.

<sup>1</sup> *Bulletin des travaux de la Murithienne*, années 1887 à 1889.

*Fissidens riparius* Amann in Revue bryologique, 1880, p. 54.

*Desmatodon systilius* B. E. Sommet du petit Schiahorn.

*Barbula rhaetica* Amann in Revue bryologique 1889, p. 54.

*Schistidium atrofusum* Schper C. fr. troisième station suisse de cette plante.

*Orthotrichum paradoxum* Grönval in « Anteckningar. » Nouvelle espèce découverte par M. Amann aux environs de Davos-Dörfli.

*Mielichhoferia nitida* Nees et Horn. Nouveau pour la flore des Grisons. Deuxième station suisse de cette belle espèce.

*Bryum Sauteri* Br. Eur. Espèce très rare en Suisse, abondante à Davos.

*Bryum Comense* Schper. Nouveau pour la flore suisse.

*Philonotis Tomentella* Molendo Frohnalpstock (Glaris). Nouveau pour la flore suisse.

*Thuidium decipiens* de Not. Nouveau pour la flore des Grisons.

*Hypnum polare* Lindb. Nouveau pour la flore suisse.

M. AMANN fait une autre communication *sur l'emploi de la lumière polarisée pour l'étude des Muscinées.*

Les propriétés optiques des parois cellulaires végétales ont été jusqu'ici étudiées à un point de vue général.

Il m'a paru intéressant d'examiner si les phénomènes optiques que présentent sous le microscope polarisant les tissus et les organes qui se prêtent à ce genre d'observation, fournissent des caractères utilisables pour la botanique systématique. Comme ce sont les mousses proprement dites que j'ai plus particulièrement étudiées et que je disposais dans mes collections d'un matériel considérable, c'est à cette classe de végétaux que j'ai spécialement appliqué cette étude.

Les divers organes des Muscinées présentent sous le microscope polarisant des images splendides qui, en effet, peuvent, dans bien des cas, fournir des caractères précieux pour la bryologie systématique. Ces *images de polarisation* sont déterminées d'une part par les propriétés

optiques des parois cellulaires (le contenu de la cellule n'entre pas ici en considération), d'autre part par la structure anatomique de l'organe. Comme les caractères distinctifs fournis par cette structure anatomique (auxquels on attribue à l'heure qu'il est, avec raison, une importance considérable), ceux fournis par l'*image de polarisation* sont, en général, plutôt des caractères génériques que spécifiques. Cette règle cependant présente des exceptions.

Les différences que présentent à ce point de vue les propriétés optiques des membranes cellulaires sont quantitatives et qualitatives. Quelques-unes de ces membranes ont des propriétés biréfringentes si peu considérables qu'elles peuvent être considérées comme simplement réfringentes.

Parmi celles qui sont nettement biréfringentes (et cette biréfringence est la règle), les unes peuvent, par leur forme et leurs propriétés optiques, être assimilées à des lamelles minces de cristaux uniaxes, taillées perpendiculairement à l'axe optique; d'autres à des lamelles de cristaux à plusieurs axes.

Les lamelles biréfringentes présentent relativement aux axes longitudinal et transversal (correspondant aux dimensions longueur et largeur) de la cellule des teintes d'interférence additionnelles (positives) ou soustractives (négatives) suivant que le grand axe de l'ellipse active de la membrane est situé parallèlement ou perpendiculairement à l'axe longitudinal, (l'ellipse active est la section diamétrale plane de l'ellipsoïde d'élasticité de la membrane menée perpendiculairement à l'axe optique du microscope).

Ces deux cas correspondent aux directions d'extension

et de compression (*Zug und Druckrichtung*) de N.-C. Müller et de Zimmermann qui assimilent la membrane biréfringente à un parallépipède de verre comprimé dans une ou deux directions.

Pour simplifier j'appelle, à l'exemple de Hugo de Mohl, *positives* les membranes qui présentent une teinte d'addition lorsque leur axe longitudinal est orienté parallèlement au grand axe de l'ellipse active de la lamelle de gypse de l'appareil, et *negatives* celles qui prennent une teinte de soustraction dans les mêmes conditions *tout en remarquant expressément que ces dénominations ont une signification toute différente de celle qu'on leur attribue dans la cristallographie optique, puisqu'elles ne tiennent pas compte de la situation des axes optiques*, qui déterminent, comme on le sait, la nature positive ou négative des cristaux biréfringents.

J'ai renoncé, dans la grande majorité des cas, à déterminer pour chaque cas particulier la position et la grandeur relative des trois axes de l'ellipsoïde d'élasticité. En effet, abstraction faite des difficultés souvent considérables que présente cette détermination, vu l'exiguïté des objets étudiés, il arrive fréquemment que cette position des axes varie d'une cellule à l'autre dans un même tissu, ce qui rend cette détermination tout à fait oiseuse.

Je me suis attaché à étudier l'image de polarisation très constante que présentent les différents organes considérés *in toto* et à comparer les images d'un même organe chez les différents genres et espèces de la classe des Muscinées.

Afin d'obtenir des images de polarisation bien nettes et des teintes d'interférence bien pures, il est nécessaire de soumettre la préparation à un traitement spécial, dont

voici la description en quelques mots. L'organe à étudier est exposé à des vapeurs de chlore pendant un temps qui varie de quelques secondes à plusieurs heures selon sa nature. Ceci a pour but de le décolorer afin que les couleurs naturelles ne troublent et ne dénaturent point les teintes d'interférence. Après l'avoir lavé à l'eau distillée, l'objet est monté dans le liquide suivant: acide lactique concentré 10; phénol cristallisé 5; glycérine anhydre 15.

L'observation doit se faire avec une lumière intense, vu la perte de lumière considérable, mais inévitable, qui résulte de l'emploi des nicols. Une bonne lampe à pétrole m'a donné d'excellents résultats, mais il faut se garder de l'emploi de la lamelle mince de gyps *rouge 1<sup>er</sup> ordre*, recommandée par presque tous les auteurs. Cette teinte est si fatigante pour l'œil, qu'une observation un peu prolongée dans ces conditions est impossible ou, dans tous les cas, très nuisible. Je lui ai substitué avec avantage une lamelle d'environ 0,08 millim. d'épaisseur qui donne la teinte beaucoup plus agréable et hygiénique *bleu 2<sup>me</sup> ordre*. Cette lamelle est, en outre, d'une grande sensibilité et corrige les rayons jaunes de la lumière artificielle employée.

Les propriétés positives que présentent certaines membranes dépendent souvent de leur cuticularisation. Ce n'est cependant pas toujours le cas. Il me paraît que chez les mousses, ces parois à propriétés positives jouent un rôle physiologique tout particulier et que ces propriétés sont l'indice d'une disposition protectrice. Ces parois cellulaires positives se rencontrent en effet chez les organes ou les parties d'organes qui entourent et protègent certaines parties délicates (folioles involucales, etc.).

Les parties qui offrent les images de polarisation les

plus caractéristiques et les plus élégantes sont : les feuilles, le péristome (chez les Diplolépидées surtout) et la paroi capsulaire.

Voici d'une façon très sommaire quelques-unes des lois générales et des faits les plus saillants qui résultent de cette étude :

A la base des feuilles se trouve dans presque toutes les espèces une zone de cellules dont les parois superficielles (et même quelquefois les collatérales) sont positives. Cette *zone basilaire positive* est plus ou moins développée et étendue chez les différents genres et espèces des Muscinées. Elle atteint son maximum de développement chez les feuilles qui entourent les organes de reproduction.

Les parois de l'archégone et celles de l'anthéridie sont formées de cellules à parois superficielles positives.

A l'origine la membrane de l'oogone non encore fécondé est optiquement inactive. De suite après la fécondation et la transformation en embryon, les parois cellulaires de celui-ci deviennent biréfringentes et il se produit une différenciation de zones positives et négatives qui correspondent aux différents organes : sporogone, pédicelle, et pied qui résulteront du développement ultérieur de l'embryon.

Une différenciation analogue a lieu pour les cellules qui forment le ventre de l'archégone et correspond aux phénomènes que présentent les organes qui en dépendent : la calyptra et la vaginule. A la partie supérieure du pédicelle on observe constamment une zone de parois superficielles positives plus ou moins développées. Dans certains genres de Cleistocarpes (*Ephemerum*, *Phascum*, etc.) à pédicelle peu développé, toutes les parois superficielles de cet organe sont positives jusqu'à la base.

Les parois superficielles des cellules qui forment la

membrane capsulaire (*exothecium*) sont ordinairement cuticularisées et positives.

Chez les Apolépидées les deux couches dorsale et ventrale dont sont formées les dents du péristome présentent des propriétés différentes. Les lamelles dorsales sont ordinairement positives, les ventrales constamment négatives (*Cintlidotus*, *Barbula*, *Dicranum*, etc.).

Chez les Diplolépидées la couche ventrale est de même toujours négative. L'orientation du grand axe de l'ellipse active des lamelles dorsales varie beaucoup comme la direction des stries qu'elles présentent. Ce sont les parois cellulaires des parties très hygroscopiques dont les tissus se trouvent dans un état d'équilibre instable qui jouissent des propriétés biréfringentes les plus considérables. Voici pour terminer l'indication sommaire des organes qui, chez certains genres, présentent des images de polarisation très caractéristiques. Chez les Weisiacées, les Dicranées, Fissidentées, Seligériacées, Pottiées, Trichostomées les feuilles surtout, chez quelques espèces le péristome, chez d'autres la paroi capsulaire. Chez les Grimmiées les feuilles (une zone médiane de parois superficielles très actives et négatives!). Chez quelques espèces (*Rhabdogrimmia*) la paroi capsulaire. Chez les Orthotrichées les feuilles et la paroi capsulaire fournissent des images de polarisation très caractéristiques. Les stries et interstries de l'exothécium se présentent sous le microscope sous la forme de zones alternativement positives et négatives d'une très grande netteté. Chez les Eucalypta la paroi capsulaire et la coiffe. Chez les Bryacées le péristome et les feuilles. Chez les Mnium les feuilles, le péristome et la paroi capsulaire (phénomènes très curieux!). Chez les Pleurocarpes les feuilles et le péristome.

Le manque d'espace me force à m'en tenir à ces quelques indications. La description un peu complète et la discussion des phénomènes aussi brillants que curieux notés, en étudiant à ce point de vue plusieurs centaines d'espèces européennes et exotiques, fournirait la matière d'un volume.

Je me réserve de poursuivre cette étude entièrement nouvelle à laquelle je consacre depuis cinq ans les trop courts moments de loisir que ma profession me permet de consacrer à la science pure et j'espère qu'il me sera possible un jour d'en publier les résultats in-extenso accompagnés des planches en couleur qui sont nécessaires à la compréhension de ces faits intéressants.

M. MICHELI, de Genève, signale le cas intéressant de la fertilité des graines d'un hybride de jardin, le *Montbretia crocosmiæflora*, Iridée issue du croisement de plantes appartenant à deux genres différents : *Montbretia Pottsii* et *Crocosmia aurea*.

M. MICHELI présente également à la section les derniers fascicules parus de ses « Contributions à la Flore du Paraguay. » Ils contiennent les *Polygalacées*, par M. le prof. Chodat, et les *Cypéracées*, par M. Mauri.

M. le pasteur BRUHIN, de Wegenstetten (Argovie) a envoyé une série d'*exsiccata* tératologiques, parmi lesquels on peut citer : *Equisetum Telmateja* avec un épi quadripartite ; fasciation de tige de *Campanula rotundifolia* et de *Cichorium Intybus* ; pelorie de *Linaria spuria* ; *Campanula rotundifolia* avec calice anormalement développé.

---