# Epreuve pratique de Biologie, session 2018

#### Objectifs de l'épreuve

Cette épreuve permet d'évaluer des **compétences techniques** à partir d'un travail sur des **objets réels**. Elle se fonde sur des manipulations spécifiques aux filières agronomiques et vétérinaires. Elle fait appel aux capacités d'observation ainsi qu'à l'aptitude à confronter les faits aux modèles pour proposer des interprétations. Les exercices portent sur les programmes de première et de deuxième année de biologie (cours et travaux pratiques), tous deux entièrement couverts par l'ensemble des sujets de la session.

#### Déroulement et organisation de l'épreuve

Les travaux pratiques de biologie se sont déroulés dans les locaux de l'Université Pierre et Marie Curie (UPMC – Sorbonne Université, bâtiment Atrium – 4 place Jussieu – 75005 PARIS); six salles permettant chacune d'accueillir douze candidats par demi-journée. Quelques minutes avant de monter en salle, les candidats sont invités à mettre leur blouse, ranger leur téléphone portable éteint dans leur sac et préparer le matériel autorisé dans la notice du concours, dans un contenant transparent en plastique. Les salles d'interrogation sont indiquées par voie d'affichage dans le hall.

Il est nécessaire de rappeler que tous les candidats doivent respecter cette notice et donc ne peuvent se servir de papier personnel, d'épingles personnelles pour la dissection, de calculatrice, de diffuseur à thé pour les coupes végétales, de matériel de pointage microscopique ou d'une flore, apportés par leurs soins. En revanche, les lunettes de protection sont obligatoires. Les candidats sont ensuite conduits jusqu'à leur salle par l'équipe technique. L'épreuve dure trois heures durant lesquelles les candidats ne sortent pas de la salle de TP. Elle ne commence qu'après la présentation, par l'examinateur, des consignes et la vérification exhaustive du matériel fourni ; le rangement est fait après l'épreuve. Chaque sujet comporte deux exercices indépendants qui peuvent être traités dans l'ordre souhaité par le candidat. Ce dernier est libre de gérer son organisation pendant la durée de l'épreuve, en veillant à prendre en compte la longueur de certaines manipulations, comme par exemple les électrophorèses ou les colorations.

Le candidat a à sa disposition le matériel optique, la verrerie nécessaire, une cuvette à dissection, une lampe, une poubelle de table, de l'eau, une calculatrice, du petit matériel (papier épais noir, fil, épingles, ...) et le matériel spécifique à son sujet. Dans la salle, il peut trouver un évier, du papier absorbant, des flores et du matériel propre à son sujet (étuve, bainmarie, hotte aspirante, réfrigérateur, ordinateurs portables...).

La **blouse** est **obligatoire** et ne doit pas permettre d'identifier le lycée d'origine du candidat. Elle doit être **neutre**, et ne doit pas comporter d'inscription à caractère religieux, politique ou polémique.

#### Ouverture de l'épreuve aux professeurs préparateurs

Cette année encore, l'épreuve pratique de biologie a été ouverte aux professeurs préparateurs lors de deux demi-journées. Pour y assister, il est nécessaire de prendre contact avec le Service des Concours Agronomiques et Vétérinaires car le nombre de places est limité. Le public est accueilli pour la totalité de l'épreuve et ne peut pas partir en cours de séance. Chaque personne se voit attribuer une seule salle en raison de son éventuel lien avec certains candidats. Il n'est pas autorisé de prendre des notes ou d'enregistrer.

#### Description de l'épreuve pratique de biologie

Les capacités d'observation et de représentation du réel, les capacités techniques de manipulation, d'analyse et leur mise au service de la compréhension du fonctionnement du vivant à différentes échelles sont appréciées au travers de différentes activités. Ces dernières s'appuient chacune sur au moins un objet biologique concret : animaux pour les dissections, organes ou tissus végétaux ou animaux ou suspensions cellulaires pour les réalisations de montages microscopiques ou d'analyses moléculaires, échantillons animaux ou végétaux à disséquer et à présenter, données numériques à analyser et à traiter manuellement ou grâce à l'outil informatique, clichés ou documents vidéo-microscopiques à différentes échelles à légender et/ou analyser, etc... Ces activités donnent lieu à plusieurs productions (dessins d'observation, schémas d'interprétation, graphiques, tableaux comparatifs, calculs, identifications, rédaction de courtes conclusions...) qui sont évaluées.

L'épreuve comporte deux parties indépendantes :

- -Une dissection qui porte sur un (ou deux) animal (aux) étudié (s) en TP pendant les deux années de préparation ou sur une espèce proche dans laquelle les éléments d'organisation à mettre en évidence peuvent être repérés à partir des informations connues du candidat. Il s'agit de dégager des caractéristiques anatomiques, un appareil complet ou une partie d'appareil et de mettre en évidence des relations entre organes. En outre, une étude morphologique préalable est certaines fois requise avant le travail de dissection. L'étude à mener peut être comparative.
- -Une étude thématique qui comprend plusieurs exercices couvrant différentes échelles et amenant à traiter une (des) problématique(s) d'ordre biologique, écologique et/ou systématique. Elle comporte obligatoirement au moins une représentation graphique.

#### Évaluation

Chaque sujet est conçu de manière à présenter un niveau de difficulté équivalent et à tester des compétences aussi bien dans les domaines de la biologie animale, végétale, cellulaire et/ou la biochimie. Les dissections animales ou florales, les présentations d'objets biologiques ainsi que les préparations microscopiques, gestes techniques et adéquations entre dessins et observations sont évaluées, sur appel des candidats, **pendant la séance**. Les dessins, calculs, exploitations, interprétations, diagnoses ou déterminations florales sont ramassés par le jury en fin d'épreuve pour une évaluation **ultérieure**. L'évaluation est réalisée avec un barème commun à l'ensemble des examinateurs. À l'issue des épreuves, une harmonisation des notes

est réalisée pour garantir l'équité entre les candidats des différents jurys et entre les différents sujets.

L'accent est mis sur une **évaluation par compétences**. Outre des savoir-faire techniques, l'utilisation d'outils d'observation, la traduction graphique d'une observation et la maîtrise du vocabulaire scientifique, le raisonnement, la mise en relation des observations sont pris en compte. L'initiative et l'autonomie sont aussi évaluées à l'occasion de certains exercices.

Les capacités évaluées dans chaque exercice sont les suivantes :

#### Exercice n°1 (8 points)

#### • Réaliser un geste technique

- o Dégager un appareil complet, sans lésion
- o Mettre en évidence des relations entre organes ou appareils par une dissection fine et du matériel approprié si nécessaire (fil, papier noir, ...)
- o Pointer précisément les structures

# • Présenter les structures morphologiques et/ou anatomiques et leurs relations

- Organiser les légendes de façon pertinente afin de donner un sens biologique à l'observation
- o Soigner la présentation (eau propre, éclairage adapté)

#### • Identifier des structures morphologiques et/ou anatomiques et leurs relations

- o Titrer la présentation
- o Indiquer une orientation
- o Légender les structures en rapport avec la question posée

#### Exercice n°2 (12 points)

#### • Concevoir et mettre en œuvre un protocole expérimental

- o Concevoir un protocole
- o Réaliser des choix de matériel
- o Prévoir le résultat attendu d'un protocole
- o Prendre une initiative, faire un choix
- o Respecter un protocole
- o Réaliser un geste technique
- o Réaliser une préparation microscopique
- o Maîtriser un outil d'observation (microscope, loupe binoculaire)
- o Mettre en œuvre des règles de sécurité

## Exploiter une observation ou un résultat

- o Identifier des structures
- o Réaliser une reconnaissance argumentée (diagnose)
- o Utiliser une clef de détermination
- o Présenter des résultats
- o Présenter des structures
- o Présenter un échantillon
- o Comparer
- o Représenter sous forme de dessin, de schéma ou de croquis
- o Construire un graphique
- o Traiter des résultats
- o Interpréter des résultats
- o Critiquer les résultats par rapport à un attendu

- o Faire preuve de créativité et d'adaptation
- o Mobiliser des connaissances scientifiques pertinentes pour résoudre le problème

Ces différentes capacités sont regroupées en cinq compétences, le soin étant évalué tout au long de l'épreuve.

Chaque barème de l'étude thématique (exercice 2) est construit avec la déclinaison de compétences indiquées dans la grille ci-dessous.

COMPETENCES EVALUEES	Elaborer un protocole expérimental, prendre une initiative, faire un choix	Raisonner	Réaliser un geste technique	Traiter des résultats, présenter, représenter	Mobiliser des connaissances	Soigner les productions
Exercice 2.1						
Critère 1					v v v v	
Critère 2	nv					
Critère 3			v		nv v v v	
Critère 4			nv	v v nv nv		v nv
NOMBRE D'ITEMS VALIDES POUR L'EXERCICE 2.1	0	0	1	2	9	1
nombre de points attribués à chaque compétence	2-3 poin	nts	3 – 4 points	2 – 3 points	2 – 3 points	1 point

v: item validé; nv: item non validé

Pour chaque compétence, les items validés pour l'ensemble de l'exercice sont sommés. On attribue une note à chaque compétence en utilisant un curseur qui peut avoir des pas réguliers ou non.

Exemple en prenant la colonne « mobiliser des connaissances » :

8 à 10 items validés : 3 points

5 à 7 items validés : 2 points

3 à 4 items validés : 1 point

Moins de 3 items validés : 0 point

La note finale de l'exercice est la somme des points obtenus pour chaque compétence. Le barème est construit de façon à ce qu'il faille aborder plusieurs exercices pour atteindre les différents seuils de validation de chaque compétence.

#### Epreuve pratique de biologie avec aménagement

Certains candidats, pour des raisons médicales, bénéficient d'un aménagement de l'épreuve pratique de biologie.

Quel que soit l'aménagement, l'épreuve suit le même déroulement, la même organisation et comporte les mêmes exercices (dissection et étude thématique).

Lorsque les gestes techniques ne peuvent pas être réalisés par le candidat lui-même, il a alors à ses côtés une personne compétente et désignée par le jury qui fait ces gestes sous sa conduite. Ainsi, par exemple, le candidat doit maîtriser les protocoles de dissection – comme tous les autres candidats - pour dicter les étapes à réaliser.

#### Bilan général de la session 2018

#### Gestion globale de l'épreuve

La vérification avec l'examinateur du matériel en adéquation avec l'énoncé avant le démarrage de l'épreuve ainsi qu'une lecture rapide de l'ensemble par le candidat en tout début de séance doit permettre à chacun d'effectuer le repérage indispensable des manipulations qui comportent des temps d'attente (coloration, électrophorèse, chromatographie...) ou qui nécessitent d'utiliser le même échantillon à différentes questions afin de mieux s'organiser. La gestion du temps par les candidats a été très variable. Elle est mal réalisée lorsque les candidats passent trop de temps pour la dissection animale (plus de 1h15) ou par exemple pour les modélisations informatiques.

#### **Exercice n°1 : Dissection animale** (8 points)

La grande majorité des candidats commence par cet exercice. La plupart des dissections témoignent à la fois d'une maîtrise de la technique de dissection et de la connaissance des structures observées. Comme signalé plus haut, les candidats qui consacrent trop de temps à cet exercice au détriment des autres obtiennent une note finale décevante. Cet exercice incontournable est très discriminant.

Le poids de l'évaluation de cet exercice est plus important sur le geste technique et la présentation que sur l'identification des structures.

Afin de limiter la profusion de légendes en évitant le hors-programme et de favoriser une réflexion préalable au choix nécessaire, cet exercice est le plus souvent encadré par un **nombre maximal de structures légendées** autorisées.

Ainsi que les énoncés le spécifient, **les légendes doivent toujours être organisées** montrant ainsi une fonctionnalité, des regroupements ou au contraire des oppositions, le sens d'un flux, des relations entre les structures, ... C'est un point généralement assez bien réalisé par les candidats. Organiser les légendes ne signifie pas décrire avec précision la fonction de chaque organe qui, elle, n'est pas attendue. Il est à noter que le sujet « les fonctions de nutrition » ne se limite pas à l'appareil digestif dont les légendes seraient regroupées en fonctions telles que « action mécanique », « action chimique »... Il est en effet attendu un sens plus large nécessitant d'illustrer non seulement la fonction digestive mais aussi la fonction de

respiration, de circulation et/ou d'excrétion selon l'animal proposé et le contenu du programme.

Soulignons qu'un titre et une orientation sont toujours attendus mais encore trop souvent absents des présentations. Ceci est d'autant plus surprenant que le tableau à compléter comporte une case intitulée « titre » mais souvent laissée vide par les candidats. Lorsque le sujet porte sur l'appareil reproducteur de la souris ou du Crustacé, l'identification du sexe est attendue et peut être mentionnée dans le titre. L'orientation peut être signalée par des étiquettes (non comptabilisées comme des légendes de structures) ou tout autre moyen mais en aucun cas par écriture directe sur la cuvette à dissection.

Certains candidats avaient une **étude morphologique** à conduire avant l'étude anatomique. La majeure partie des candidats a traité cette question. Certains critères tels que l'organisation en tagmes nécessitent que les limites de ces régions morphologiques soient effectivement placées par l'étudiant grâce aux moyens de son choix. Souvent, un seul critère est proposé par niveau systématique alors qu'on **pourrait en attendre 2 ou 3 pour certains niveaux**. Le jury attend une meilleure hiérarchisation des légendes et des regroupements de structures en particulier dans le cas des présentations systématiques.

Beaucoup de candidats méconnaissent **les éléments morphologiques** caractérisant la position systématique des animaux au programme. Le jury rappelle également que l'étude morphologique ne doit pas consister en une liste de caractères appris par le candidat mais non visibles sur l'animal présenté; la présence de vertèbres ou la position de la chaîne nerveuse, par exemple, ne sont pas observables dans une étude morphologique. Il n'est donc pas attendu de racler le tégument au niveau de la queue de la souris pour mettre en évidence les vertèbres.

Toutefois, l'étude morphologique a souvent donné lieu à des présentations répondant parfaitement à la question. Le jury observe une amélioration dans la qualité et l'originalité des présentations morphologiques.

Le jury a noté une très bonne réactivité en général face aux nouveaux sujets de dissection. Toutefois, certains intitulés ne sont pas toujours bien compris et amènent à une dissection qui ne correspond pas aux attentes. Il est en effet indispensable de bien connaître les limites des différentes parties des organismes (on rappelle par exemple que les gonades font partie de l'abdomen chez la souris) ou les fonctions biologiques des structures pour mieux délimiter le sujet.

Exemple 1. L'anatomie fonctionnelle de l'écrevisse est souvent mal connue : il n'est pas rare pour une dissection concernant l'appareil digestif de l'écrevisse ou de la langoustine, d'observer que le candidat confond estomac et cœur, intestin et artère, ou n'identifie pas correctement l'hépatopancréas.

Exemple 2. La différence entre l'appareil digestif et le tube digestif n'est pas claire pour nombre de candidats.

La dissection doit être **propre et immergée.** La quantité d'eau dans la cuvette doit rester raisonnable pour éviter qu'elle ne déborde en particulier lors des déplacements du candidat

entre l'évier et son poste de travail. De plus, il faut dégager soigneusement les structures, en particulier lorsqu'elles sont entourées de tissus adipeux ou masquées par d'autres organes. Un travail technique précis est attendu. Certaines dissections réalisées par les candidats, en particulier de Crustacé ou de Téléostéen, sont de simples présentations des organes en place, sans travail minutieux de dissection (branchies, aorte et arc aortique du Téléostéen, canal cholédoque, œsophage de Crustacé, œsophage de Téléostéen...). Les liens anatomiques entre organes doivent être visibles (exemple : la continuité œsophage-estomac chez la souris lors de l'étude du tube digestif). La dissection doit être aisément observable. Il convient de découper et de positionner judicieusement les étiquettes, de façon à ne pas masquer les organes. Les épingles portant les étiquettes ne doivent ni être plantées dans les structures légendées ni empêcher leur observation. Le pointage doit être précis : la structure désignée doit être touchée par le moyen de pointage (étiquette bien découpée, ou bien fil, papier noir épais, épingle associée à l'étiquette). Une étiquette pointant l'eau ou l'air ou contenant plusieurs légendes n'est pas prise en compte. Les légendes ne doivent pointer que des structures identifiables. Il est par conséquent inutile de préciser qu'un organe est « coupé », « sectionné » (symphyse pubienne, chaîne nerveuse...), « absent » ou « enlevé », ou de préciser son emplacement théorique s'il a été perdu au cours de la dissection. De même, il n'est pas accepté de pointer la bouche et l'anus de l'écrevisse sur la face dorsale ; ils doivent donc être mis en évidence. Le jury salue l'inventivité et l'ingéniosité de certains candidats pour le faire.

Des progrès ont été faits concernant les dissections de poissons téléostéens : déroulement du tube digestif, dégagement des organes de l'appareil cardio-respiratoire. Toutefois, le travail sur les glandes annexes du tube digestif est encore assez souvent négligé, les branchies ne sont pas toujours individualisées, et de nombreux candidats confondent encore bulbe artériel, ventricule, oreillette et sinus veineux.

L'appareil digestif, le cœur et l'appareil respiratoire des crustacés demandent un travail précis de dégagement qui n'est pas toujours approfondi. Des **efforts** sont encore **attendus** pour le **travail sur les appendices** de Crustacés autant pour la **qualité de leur présentation** (extraction, présentation et orientation) que leur **identification correcte**.

La plupart des études, en particulier sur la souris, montre une **maîtrise technique convenable** de la plupart des candidats. Certaines dissections ne montrent pas de **travail suffisamment fin** (canaux salivaires ou canal cholédoque pour l'appareil digestif, urètre dégagé et pointé, ovaires ou testicules dégraissés...).

Les légendes ne doivent concerner que les **structures en rapport avec le sujet**. Toute légende ne se rapportant pas directement à la question posée est pénalisée : rectum dans la dissection de l'appareil urogénital, organes du thorax pour l'étude de l'abdomen... L'exhaustivité se limite aux attendus définis dans le programme.

Un **regroupement judicieux des légendes**, **clairement noté**, révèle que le candidat maîtrise l'organisation anatomo-fonctionnelle des appareils (urinaire et génital, circulatoire et respiratoire, tube digestif et glandes exocrines ...). Le **vocabulaire** doit être **précis**, **rigoureux et correctement orthographié sans quoi il n'est pas pris en compte**.

Lorsqu'il est demandé de présenter comparativement les structures de deux animaux, la comparaison doit se voir aussi bien dans la présentation des échantillons (même orientation) que dans la légende qui doit faire apparaître des points communs et des différences.

Lors des prochaines sessions, les dissections demandées continueront à être diversifiées.

#### Exercice n°2: Réalisation de manipulations thématiques (12 points)

Chaque exercice est identifié par un thème, clairement indiqué dans son titre : « les déplacements », « génomes », « le pain »... Le titre n'a pas vocation à être un item du programme mais peut être un guide pour les candidats qui doivent le garder en mémoire, ce qui évitera des contre-sens parfois farfelus, notamment lors des diagnoses ou des études de micrographies. Cet exercice sollicite des compétences et des manipulations en lien avec plusieurs items du programme.

Les manipulations sont accompagnées d'un protocole à suivre et/ou d'une fiche technique qui guide les candidats. Pour autant, le principe des manipulations clairement identifiées dans le programme doit être connu des candidats.

Exemples de fiches techniques : utilisation du logiciel X, utilisation de la micropipette, étapes d'ouverture du cœur de Mammifère, utilisation des lames Kova, réalisation d'une coloration Gram, double coloration des coupes végétales...

Cette étude thématique comporte une **question qui nécessite un choix**. **Dans certains cas, il n'y a pas de bon ou de mauvais choix**; simplement, le jury laisse une **prise d'initiative** au candidat qui peut alors montrer une certaine créativité, de l'ingéniosité ou simplement qui peut être plus à l'aise avec un échantillon plutôt qu'un autre, une méthode plutôt qu'une autre. Il est à noter que lorsque le choix a été proposé de tracer un graphique à la main sur papier millimétré ou à l'aide d'un tableur, les candidats sont plus nombreux à choisir l'utilisation d'un tableur.

Dans d'autres cas, tous les choix ne sont pas adaptés à la question posée. Exemples : choix du solvant pour réaliser une chromatographie, choix d'un colorant pour mettre en évidence un élément précis, choix du témoin dans un protocole.

La qualité des réponses à ce dernier type de question a été assez bonne.

Les questions où il est demandé au candidat d'étudier un ou deux objets biologiques « par le moyen de son choix » ou en réalisant une présentation sont décevantes : le plus souvent, l'objet, surtout s'il est de petite taille, a simplement été posé sur la paillasse avec au mieux 2 ou 3 étiquettes dont les légendes ne sont pas mises en relation avec ce qui est demandé. Lorsque l'étude d'un ou de deux objets biologiques est une présentation d'échantillon(s), cet exercice n'appelle aucun dessin, ni schéma : tout doit être montré directement sur l'échantillon fourni. La question est formulée de façon à donner un objectif clair au candidat (exemples : présenter l'échantillon pour démontrer que c'est un fruit, présenter l'échantillon pour mettre en évidence son mode de dispersion...). Ce type de question, fréquente et volontairement ouverte, doit être l'occasion de manipulation réelle de l'objet, dissection, mise en valeur de structures, légendes précises et univoques, coupes judicieuses,

emploi de la loupe binoculaire ou du microscope si besoin, présentation comparative pertinente.

Les **analyses comparatives** ne semblent pas totalement acquises, en particulier pour la présentation des échantillons. Pour rappel, l'**orientation** des échantillons doit être **identique**, **les légendes communes et celles qui sont spécifiques seront distinguées**. Les candidats ont du mal à cerner les légendes communes aux deux objets biologiques - ceci s'explique souvent par une connaissance insuffisante de la fonction ou de la structure - et à mettre ce caractère commun en évidence sur leur présentation. Tous les moyens permettant clairement d'établir une comparaison sont validés.

Cette année, l'identification de structures sur des photographies, reste diversement réussi.

D'une façon générale, les gestes techniques ont été plutôt bien réalisés. C'est l'analyse, calculatoire en particulier, et l'interprétation des résultats qui posent problème aux candidats ainsi que certains points formels.

#### Remarques sur les points à améliorer concernant les manipulations :

- -La **moule** est encore trop souvent présentée à sec, ce qui donne un résultat déplorable ; la majorité des candidats maitrise mal l'organisation de l'animal et positionne des légendes erronées sans préciser l'orientation de l'animal.
- -La **conception de protocoles** donne des résultats de qualité très variable. Le jury attend **du bon sens** en plus de l'initiative.
- -Les exercices portant sur l'estimation du **potentiel hydrique** sont toujours mal réussis, alors même que ces sujets sont peu ambitieux.
- -Les calculs sont généralement mal présentés et mal rédigés (pas de calcul littéral), aucun résultat n'est mis en valeur. L'expression de valeurs numériques doit toujours s'accompagner d'unités. L'utilisation de certains outils mathématiques ou physiques simples (calcul de la surface d'un disque, calcul du volume d'une sphère, notion de densité ou de masse volumique...) ont décontenancé de nombreux candidats. Les calculs en suivant le modèle de Hardy-Weinberg sont parfois inexacts. Les calculs pour réaliser des dilutions posent très souvent problème.
- -Des **calculs d'échelle graphiques** ont souvent été demandés explicitement pour diverses représentations sous forme de dessins. On note une amélioration dans la démarche attendue : trop de candidats présentent encore des difficultés à réaliser ce calcul. Ce type d'exercice continuera à être posé plus systématiquement dans les prochaines sessions. Souvent les pyramides de nombre ou de biomasse, les cartes de restriction ne sont pas tracées en utilisant une échelle.
- -Les présentations graphiques, en particulier les graphes et les schémas, ont souvent des **titres incomplets ou inexacts** (absence de la technique d'observation utilisée, incohérence de l'échelle indiquée avec l'objet, absence de la coloration alors que le candidat l'a lui-même réalisée, titres des graphiques et des axes négligés). Les présentations de graphiques ou de copies d'écran sur l'ordinateur ne comportent le

- plus souvent ni titre, ni légende et sont dès lors incompréhensibles. Les règles formelles sont les mêmes que pour un schéma ou un dessin.
- -Toutes les productions écrites (tableaux, graphes, schémas et dessins) manquent encore de soin. Un schéma n'est pas une version simpliste d'un dessin, ni un dessin brouillon.
- -Les dessins, les schémas et les présentations ne sont pas **systématiquement orientés** (ex : coupe transversale de feuille d'Angiosperme, présentation de la moule, présentation d'appendices d'arthropodes, dissections florales...).
- -Contrairement à l'année précédente, les **dessins d'observation** ont été de moindre qualité en particulier en ce qui concerne le soin. On rappelle que les dessins doivent être en **adéquation** avec l'objet observé et la question posée, réalisés au crayon à papier, **légendés et titrés** avec soin, et si possible accompagnés d'une échelle graphique. Il est attendu que les titres précisent l'objet, le mode d'observation, le grossissement utilisé, une éventuelle coloration.
- -Le **pointage précis** d'une structure au microscope demande de choisir un grossissement adapté. Les appareils optiques fournis ne comportent pas de pointeur intégré. Il est donc nécessaire de bricoler un outil de pointage. La fixation d'une épingle sur l'oculaire est interdite pour des raisons de sécurité.
- -Les candidats, lorsqu'ils ont besoin d'un très faible grossissement, ne pensent pas à utiliser la **loupe** à leur disposition. Le jury rappelle que le grossissement des loupes est réglable : les candidats n'exploitent jamais cette possibilité. En outre, la loupe n'est quasiment jamais utilisée pour **présenter de petites structures** (pièces buccales, dissection florale de Poacée en particulier, graine ou fruit, coupes fines de structures anatomiques, embryons animaux...).
- -L'observation de **frottis bactérien** n'est quasiment jamais réalisée à l'objectif le plus important disponible (**x 100**) et avec **huile à immersion**. Les observations des candidats sont de fait totalement erronées.
- -La manipulation des **micropipettes** est **connue** des candidats mais **mal maitrisée** bien qu'une fiche technique soit distribuée lorsqu'un exercice demande son utilisation. D'une part, le choix des volumes à prélever est souvent inadéquat (exemple : 10 μL avec une P1000), d'autre part le prélèvement est souvent mal réalisé entraînant la prise d'air avec le volume de liquide.
- -Les candidats ont souvent du mal à **identifier le type de microscope** utilisé pour un cliché (MO, MET, MEB).
- -Les coupes transversales de racines, tiges et feuilles d'Angiospermes ne sont pas bien interprétées. L'histologie végétale est souvent mal assimilée : les candidats sont capables de réciter des schémas « types » (exemple : limbe foliaire de nénuphar ou d'oyat) mais sont démunis face à des structures un peu différentes de ce qu'ils ont appris. Des incohérences entre observation et interprétation sont très courantes. Les positions relatives du xylème I et II et du phloème ne sont pas maîtrisées. Les figurés conventionnels (fournis dans les énoncés) ne sont pas correctement représentés et agencés lorsque les tissus sont reconnus.

- -Des difficultés à maîtriser la génétique formelle et l'écriture des génotypes et phénotypes, ainsi que la construction d'échiquiers de croisement sont observées. Il n'est pas rare de lire un échiquier de croisement correspondant à un test-cross alors que c'est F1 x F1 qui est attendu ou l'inverse.
- -Certains candidats ont eu du mal à **modéliser des situations** où une force évolutive (dérive ou sélection) est en jeu.
- -L'analyse de séquences a donné des résultats très hétérogènes. Davantage de rigueur dans la construction (avec une fiche fournie) et la **justification** d'arbres phylogénétiques est attendue.
- -Une proportion trop grande de candidats montre une **approche finaliste**, qui dénote une mécompréhension majeure des processus évolutifs à l'origine de l'apparition d'adaptations.
- -Les différents vaisseaux sanguins sont en général mal identifiés et leur détermination est pauvrement justifiée.
- -Les colorants mis à disposition ne sont pas toujours utilisés avec pertinence.

#### Remarques sur les points positifs concernant les manipulations :

- -Les **propositions de protocoles** comportent le plus souvent un, voire des témoins, et sont généralement bien adaptées au problème.
- -Le suivi de protocoles est dans l'ensemble bien réalisé. Les chromatographies et les électrophorèses sont des exercices bien maîtrisés.
- -Le **microscope** est bien utilisé dans son ensemble. La mise au point en utilisant des lames Kova est bien réalisée. Toutefois, on peut attendre des améliorations concernant le **réglage de la lumière** avec l'utilisation du diaphragme et du condenseur.
- -Les exercices nécessitant de l'**informatique** ont été bien compris même s'ils ont été traités parfois laborieusement. Les fiches techniques d'utilisation des logiciels sont bien suivies.
- -L'utilisation du papier semi-log est généralement maîtrisée.
- -Les graphiques sont souvent bien légendés lorsqu'ils sont faits sur papier.
- -L'analyse de résultats d'**enzymologie** est en progression par rapport aux sessions antérieures : les candidats prennent l'initiative de réaliser une **linéarisation** (ex : courbe en double inverse) mais les conclusions ne sont pas systématiquement justifiées quantitativement. Les valeurs de K<sub>M</sub> et V<sub>max</sub> ne sont pas déterminées graphiquement et lorsqu'une valeur est donnée, les **unités sont oubliées ou incorrectes**.
  - Les courbes en double inverse réalisées sur tableur ne sont pas prolongées et ne permettent pas de déterminer aisément le K<sub>M</sub>. Les axes ne sont pas systématiquement légendés en particulier lorsque les candidats utilisent Regressi.
- -Les **dissections florales** se sont améliorées. Toutefois, très peu de collages autour de la dissection sont réalisés permettant de préciser la présence de pièces soudées, la position de l'ovaire etc. Ces **collages annexes** doivent être titrés pour préciser leur intérêt (pour des exemples, voir le rapport du jury de la session 2011). L'utilisation de la **loupe** pour l'observation de coupes d'ovaire est aussi recommandée.

- -Les coupes d'organes végétaux sont généralement exploitables voire très fines.
- -La dissection du cœur de mammifère est dans l'ensemble bien réussie.
- -La diagnose de la faune du sol a été correcte.
- -Les montages au microscope sont cohérents avec ce qui est demandé.
- -Le **pointage au microscope** à l'aide d'une épingle ou d'un morceau de papier en forme de pointe de flèche est efficace.
- -Les **présentations de 2 ou 3 montages au microscope ou préparation**s (ex : des échantillons placés à des pH différents, 3 échantillons de faune du sol à déterminer) ont été titrées et placées logiquement les unes par rapport aux autres.
- -Les **appendices et les pièces buccales** du criquet sont très bien connus et correctement extraits. Ceux des Crustacés, en particulier les pièces masticatrices, ne sont pas toujours bien extraits ni identifiés et orientés.
- -Les **carvotypes** sont bien analysés.
- -Les stades embryonnaires et leur chronologie sont généralement connus.
- -Le **matériel de sécurité** (lunettes de protection, gants, blouse) a été correctement utilisé lorsque nécessaire.
- -Le travail des candidats est généralement soigné.

De nombreux candidats ont proposé un travail remarquable, tant dans les gestes techniques que dans la maîtrise des objets du programme et du vocabulaire associé. Bon nombre d'entre eux, qui ont su faire preuve de bon sens et présenter proprement leur travail, ont obtenu une très bonne note pour cet exercice 2.

#### **Conclusion:**

Cette année encore, les locaux de l'Université Pierre et Marie Curie (UPMC, Sorbonne Université) ont permis aux candidats de travailler dans de très bonnes conditions matérielles. Les candidats se sont montrés attentifs lors de la présentation du matériel et coopératifs lors du rangement en fin de séance.

Les candidats sont capables de gestes techniques très précis. Ils font globalement preuve d'un bon sens de l'observation et de traduction des résultats sous une forme exploitable.

**Examinateurs**: Mmes et MM Carole Ahyerre, Julien Bonardelle, Stéphanie Dalaine, Aurélie Denis, Marie Labrousse, Joseph Nicolas, Mathieu Quertigniez, Philippe Rateau, Samuel Rebulard, Jean-Marie Sachet, Joseph Segarra (coordonnateur), Romina Seyed, Mathieu Vartanian.

**Expert**: M. Bertrand Pajot.

# ANNEXE: Liste des sujets de la session 2018

**Attention :** De nouvelles dissections, exercices, manipulations, photographies, électronographies, lames commerciales, échantillons, documents vidéo-microscopiques sont introduits à chaque nouvelle session.

# DISSECTIONS ANIMALES: morphologie et/ou anatomie fonctionnelle

Aucun protocole n'est fourni.

#### **SOURIS**

#### **Etude morphologique:**

Quelques structures impliquées dans les différentes fonctions de relation

Quelques structures permettant de justifier la position systématique

Adaptations morphologiques à certaines caractéristiques du milieu de vie de l'animal

#### **Etude anatomique:**

Région du cou et thorax

Cavité abdominale

Appareil digestif

Quelques structures impliquées dans les différentes fonctions de nutrition

Appareil(s) urinaire et génital

Appareil cardio-respiratoire

Les structures impliquées dans l'hétérotrophie (définition du terme rappelé en introduction du sujet) de l'animal

#### **TELEOSTEEN** (truite, sardine, maquereau, merlan)

#### **Etude morphologique:**

Quelques structures impliquées dans les différentes fonctions de relation

Quelques structures permettant de justifier la position systématique

Adaptations morphologiques à certaines caractéristiques du milieu de vie de l'animal

#### **Etude anatomique:**

Régions branchiales et cardiaque

Appareil digestif et appareil reproducteur

Appareil digestif

Quelques structures impliquées dans les différentes fonctions de nutrition

Les structures impliquées dans l'hétérotrophie (définition du terme rappelé en introduction du sujet) de l'animal

#### **CRUSTACE** (écrevisse, langoustine)

# **Etude morphologique:**

Structures impliquées dans les diverses fonctions de relation

Quelques structures permettant de justifier la position systématique

#### **Etude anatomique:**

Appareil circulatoire et cavité branchiale

Appendices masticateurs et appareil digestif

Chaîne nerveuse dans la région abdominale et structures impliquées dans les diverses fonctions de relation

Appareil digestif et appareil reproducteur

Quelques structures impliquées dans les différentes fonctions de nutrition

Les structures impliquées dans l'hétérotrophie (définition du terme rappelé en introduction du sujet) de l'animal

#### **CRUSTACE ET HEXAPODE**

#### **Etude morphologique:**

Morphologie comparée d'un crustacé et d'un hexapode

#### **EXERCICES ET MANIPULATIONS**

Les protocoles sont indiqués. Les figurés conventionnels pour l'interprétation des coupes d'organes végétaux (racine, tige et feuille) sont précisés dans les énoncés. Des fiches techniques d'utilisation du matériel spécifique sont fournies.

Dessin, schéma ou graphe sont systématiquement demandés.

Elaboration d'un protocole pour répondre à un problème à partir d'une liste de matériel fournie

Suivi d'une réaction enzymatique (colorimétrie)

Détermination graphique des paramètres cinétiques d'enzymes michaeliennes avec ou sans inhibiteur compétitif ou non compétitif (sur papier millimétré ou avec un tableur)

Comparaison de sites actifs d'enzyme, représentation 3D d'une enzyme et fixation d'un ligand (substrat, inhibiteur) à l'aide d'un logiciel

Comparaison et analyse des différents niveaux de structure de protéines (avec ou sans ligand)

Exploitation de séquences alignées de protéines ou d'ADN à l'aide ou non d'un logiciel

Construction d'une matrice de distance à partir de l'étude de séquences

Construction d'un arbre de similitudes (méthode fournie)

Construction d'un cladogramme

Chromatographies sur papier ou sur plaque CCM : pigments d'« algues », pigments de la feuille d'épinard, pigments de pétales, glucides,...

Exploitation d'un chromatogramme

Utilisation d'un spectroscope

Électrophorèse de protéines (blanc d'œuf, sérum sanguin...)

Exploitation d'un électrophorégramme

Construction d'une carte de restriction

Construction d'une pyramide des biomasses

Construction d'un réseau trophique

Analyse et exploitation de données quantitatives (production primaire nette, transferts de matière, temps de résidence...)

Calculs de volume, de surface, de densité, de taille en utilisant une échelle, calcul d'une échelle

Résolution d'un exercice de croisement (étude avec 2 gènes ayant chacun 2 allèles)

Etude quantitative d'une population en équilibre de Hardy-Weinberg ou non

Modélisations numériques (dérive génétique, sélection naturelle, dynamique de populations...) et interprétation

Analyse d'un caryotype

Réalisation d'un frottis bactérien et coloration (au bleu de méthylène ou coloration de Gram) à partir de cultures liquides, de yaourt, de nodosités etc

Détermination du potentiel hydrique d'un organe

Détermination de l'osmolarité de cellules

Réalisation de dilutions adaptées

Comptage de microorganismes sur lame Kova

Montage d'épiderme d'oignon : plasmolyse/turgescence, mise en évidence de la vacuole ou d'acides nucléiques

Montage d'épiderme de limbe foliaire ou de fronde, de pétales

Montage permettant d'observer un mouvement cellulaire

Montage d'un jeune apex racinaire (cellules en mitose)

Montage microscopique des périthèces d'ascomycètes, de filaments mycéliens

Montage microscopique des sores du polypode

Observation et montage de cultures de paramécies, d'euglènes, de chlorelles, de *Saccharomyces cerevisiae*...

Montage de coupes de lichen

Analyse de préparations microscopiques de conceptacles de Fucus

Dissociation de cellules végétales et observation microscopique

Réalisation de coupes de cartilage avec coloration

Mise en évidence par un test coloré du type de réserves dans une cellule, un tissu ou un organe

Localisation des réserves dans une cellule, un tissu ou un organe (Angiospermes, Ulve)

Evaluation de la taille d'une structure microscopique (à partir de l'observation en MO, en utilisant une échelle) ou macroscopique

Coupe et montage de CT de racine (mycorhizée ou non), tige, limbe foliaire d'Angiospermes, pièces fertiles d'une fleur d'Angiosperme

Analyse de coupes transversales de racines, de tiges et de limbes foliaires d'Angiospermes

Etude morphologique de plantes entières, d'appareils végétatifs et/ou d'organes de réserve (rameau feuillé, bourgeon, CT de tronc, élodée, racines mycorhizées, oignon, radis, tubercule de pomme de terre, chou de Bruxelles, grain de maïs...)

Diagnose d'échantillons (la clef de détermination est fournie dans certains cas comme la pédofaune) ou d'organes (ex : organes végétaux à l'aide d'une clef fournie)

Analyse de clichés en MO, MET, MEB, avec fluorescence

Détermination florale (famille et genre, rarement espèce) à partir de flores fournies

Présentation comparative ou non de fruits, de graines et/ou de germinations (blé, haricot, maïs, kiwi, petit pois, érable, charme, clématite, benoîte, pissenlit, frêne, lentille, marron, châtaigne, tomate...).

Dissection florale

Analyse de l'organisation d'une fleur en lien avec son mode de pollinisation

Ouverture et présentation du cœur de Mammifère (mode opératoire fourni)

Ouverture et présentation de la moule

Panoplies thématiques d'appendices (respiratoires, prise de nourriture...) chez un crustacé (écrevisse, langoustine)

Prélèvement d'un parapode de Néréis

Panoplies thématiques d'appendices (céphaliques, thoraciques, locomoteurs...) chez le criquet Extraction et montage des trachées du criquet

Présentation du criquet (tégument, morphologie, structures locomotrices...)

Morphologie de l'abeille en lien avec la pollinisation (données fournies)

Extraction de la vessie gazeuse de la truite (protocole fourni)

Extraction et présentation des branchies d'un téléostéen

Classement chronologique d'embryons d'Amphibiens à différents stades

Identification d'un stade de développement d'embryon d'Amphibien (à partir d'un échantillon, d'une lame)

Détermination des critères d'adaptation au milieu à partir d'un objet biologique

Détermination des critères suggérant l'optimisation des échanges à partir d'un objet biologique

Dessin d'observation à partir d'échantillons macroscopiques ou microscopiques

Pointer une structure, un tissu, un type de cellules au microscope ou à la loupe

Dégager une homologie ou une convergence évolutive (supports et échelles divers)

Identification d'une stratégie de reproduction

Vidéomicroscopie : imagerie moléculaire, organismes phagotrophes, modalités de croissance etc

#### Familles de fleurs proposées

Brassicacées, Boraginacées, Campanulacées, Caryophyllacées, Fabacées, Lamiacées, Poacées, Onagracées, Oxalidacées, Rosacées, Scrofulariacées.

#### Préparations microscopiques du commerce

CT racines, tiges, limbes foliaires

CT de structures reproductrices végétales (Angiospermes, Fucus, Filicophytes)

CT et coupes sagittales d'embryons de Xénope

Histologie animale : intestin, poumons, testicule, ovaire, vaisseaux sanguins, téguments (mammifères, téléostéens, arthropodes)...

#### Clichés de microscopie optique, électronique ou à fluorescence Clichés de modèles moléculaires Vidéos

# Logiciels disponibles (liste non exhaustive):

- o Tableur (Calc, LibreOffice, Excel...)
- o traitement de textes (Writer, LibreOffice)
- o Regressi
- o PopG
- o Phylogène
- o Anagène
- o Rastop ou Pymol au choix du candidat
- o Populus
- o Regulpan
- Virtual rat

#### Flores disponibles selon les sujets :

- [1] BONNIER Gaston, DE LAYENS Georges. Flore complète portative de la France, de la Suisse, de la Belgique. Belin ;
- [2] STREETER David et al. Guide Delachaux des fleurs de France et d'Europe. Delachaux et Niestlé;
- [3] FITTER Richard, FITTER Alastair, FARRER Ann. Guide des graminées, carex, joncs et fougères. Delachaux et Niestlé.
- [4] THOMAS Régis, BUSTI David, Margarethe MAILLART. Petite flore de France, Belgique, Luxembourg et Suisse. Belin.

#### EXEMPLES D'ENONCES D'EXERCICES

### Exemple 1 : Etude de la moule

- Réaliser une dissection de la moule fournie. Indiquer sur l'animal le sens du flux d'eau et légender les 4 structures suivantes :
  - manteau
  - cavité palléale
  - pied
  - palpes labiaux
- Prélever une portion de branchies de moule et la monter entre lame et lamelle.
   Centrer sur une zone participant aux échanges gazeux. Donner un titre à l'observation microscopique.

Titre :		

P Appeler l'examinateur pour évaluer l'ensemble du travail sur la moule

# Exemple 2 : Réalisation d'une coupe colorée d'un organe végétal

#### Matériel

- un échantillon végétal récolté dans le sable d'une dune
- une clef de détermination d'anatomie végétale
- solutions pour la double coloration : hypochlorite, acide acétique et carmino-vert
- verres de montre
- panier grillagé

#### L'utilisation d'acide acétique nécessite le port de lunettes de protection.

- Réaliser des coupes transversales fines dans l'échantillon végétal fourni. Les colorer en suivant le protocole suivant :
  - Placer les coupes 10 min dans un verre de montre contenant de l'hypochlorite;
  - Les rincer à l'eau dans un verre de montre 1 min ;
  - Les **placer** dans un verre de montre contenant de l'acide acétique pendant 10 min :
  - Les **placer** dans un verre de montre contenant un mélange de carmin aluné vert d'iode pendant 3 min ;
  - Les rincer à l'eau 1 min.
  - Monter entre lamelle et lamelle et observer.

<ul> <li>Grâce à la clef de détermination fournie, réaliser une diagnose de l'organe étudié.</li> <li>Justifier le raisonnement dans le cadre réponse ci-dessous.</li> </ul>					
<ul> <li>Pointer sur votre préparation une adaptation au milieu de la dune. Noter dans le cadre ci-dessous le nom de la structure pointée.</li> </ul>					
Appeler l'examinateur pour évaluer la qualité de votre préparation microscopique et de votre pointage.					
Exemple 3 : Hydrolyse de l'amidon de la mie de pain					
Partie 1 : Suivi expérimental					

### Matériel mis à disposition

- Colorimètre, 3 cuves
- fiche technique d'utilisation du colorimètre
- Mie de pain préalablement broyée dans une solution tampon (solution A)
- Solution enzymatique d'amylase humaine dans une solution tampon (solution B)
- Eau iodée (= lugol) ; Solution tampon

L'objectif est de déterminer la **vitesse initiale** de la réaction d'hydrolyse de l'amidon de mie de pain, catalysée par une quantité donnée d'amylase.

<u>Donnée importante</u> : l'eau iodée bloque totalement la réaction d'hydrolyse de l'amidon.

On déterminera la vitesse initiale  $v_i$ , exprimée en UA/seconde, en mesurant la quantité d'amidon en présence d'amylase à t = 10 secondes et en la comparant à la quantité d'amidon initiale t = 0.

	Cuve 1	Cuve 2	Cuve 3
	Solution zéro	Cuve de mesure de	Cuve de mesure de
	à utiliser pour	l'absorbance à	l'absorbance à
	tarer le	t = 0 seconde	t = 10 secondes
	colorimètre		
Solution A		1 ml	1 ml
(solution de mie			
de pain)			
Solution B		1 ml	1 ml
(solution		à verser en dernier dans	
d'amylase)		la cuve	
Tampon		0 ml	0 ml
Eau iodée		0,2 ml	0,2 ml
			à verser en dernier,
		à verser avant l'ajout de	10 secondes
		l'enzyme	APRES
			avoir mélangé
			l'enzyme (B) et le
			substrat (A)
Volume total	2,2 ml	2,2 ml	2,2 ml
dans la cuve			

- Compléter le tableau ci-dessus (les 4 cases grises de la colonne de gauche).
- Appeler l'examinateur qui validera ou corrigera votre tableau.

#### <u>Détermination d'une vitesse initiale</u>

- Préparer la solution zéro (cuve 1), dans l'une des 3 cuves fournies, puis tarer le colorimètre.
- Dans une seconde cuve, préparer la cuve pour la mesure de l'absorbance à t=0 s
   (cuve 2). Mesurer l'absorbance de la solution initiale (t = 0 s) dans cette cuve 2.
- Inscrire dans le cadre ci-dessous l'absorbance mesurée à t = 0 sec (cuve 2) :

- $\checkmark$  Appeler l'examinateur. Devant l'examinateur, préparer la cuve de mesure de l'absorbance à t = 10 s (cuve 3), puis mesurer l'absorbance à t = 10 s.
- Inscrire dans le cadre ci-dessous l'absorbance mesurée à t = 10 s

۸ ۱ ۸ ۱ ۸ ۱ ۱ ۱ ۱ ۱ ۱ ۱ ۱ ۱ ۱ ۱ ۱ ۱ ۱ ۱		
ADS10c =		
7105 -		

Dans le cadre ci-dessous :

- Exprimer la vitesse initiale v<sub>i</sub>, exprimée en unités d'absorbance par seconde (UA.s<sup>-1</sup>), en fonction de Abs<sub>10s</sub> et Abs<sub>0s</sub>
- Calculer cette vitesse initiale.
- Interpréter la différence des intensités de coloration dans les deux cuves.
- Commenter la durée de la réaction enzymatique choisie dans ce protocole (10 secondes).

#### Partie 2 : Détermination de K<sub>M</sub> et Vmax

Les vitesses initiales exprimées en unités d'absorbance par seconde ont été converties en mmol/L/s grâce à une courbe d'étalonnage.

Les vitesses initiales Vi ont été déterminées pour des concentrations en amidon croissantes :

[amidon] (mol/L)	Vi (mmol/L/s)
0,01	12
0,02	20
0,04	29
0,08	35
0,12	40

<ul> <li>Par la methode de votre choix (sur ordinateur <u>ou</u> sur papier millimetre), construire</li> </ul>
un graphique pertinent permettant, à partir de ces données, de déterminer
précisément les paramètres cinétiques K <sub>M</sub> et V <sub>max</sub> de l'amylase dans ces conditions.
<ul> <li>Déterminer ces deux paramètres cinétiques, dans l'encart ci-dessous (justifier).</li> </ul>
<ul> <li>Déterminer si l'enzyme amylase est, ou non, michaelienne (justifier).</li> </ul>

Appeler l'examinateur pour évaluation du graphique réalisé (sur l'écran de votre ordinateur ou sur papier millimétré).

# Extrait de la grille de barème correspondante

Sujet	Elaborer un protocole expérimental, prendre une initiative, faire un choix	Raisonner	Réaliser un geste technique	Traiter des résultats, présenter, représenter	Mobiliser des connaissances	Soigner les productions	
Exercice Hydrolyse a	Exercice Hydrolyse de l'amidon de la mie de pain						
Tableau, Réglages							
Suivi de la réaction							
enzymatique et							
mesures							
Lecture et calculs							
Commentaire,							
critique							
Interprétation							
Détermination							
vitesse initiale							
Graphe							
K <sub>M</sub> et Vmax							
Justifications							

Chaque case blanche signale les compétences évaluées.

Chaque case peut contenir un ou plusieurs items à valider.