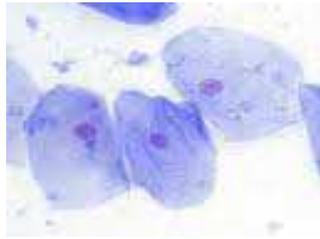


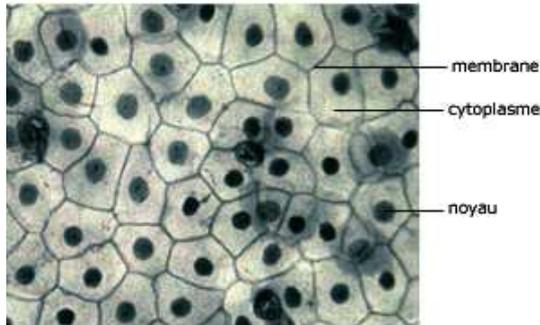
MICROSCOPE observation en BA

Cellules de l'épithélium buccal



1. Prélever avec un coton tige des cellules buccal dans votre bouche.
2. Les déposer sur une lame avec une goutte de bleu méthylène, recouvrir avec une lamelle.
3. Mettre le coton tige dans l'eau javel juste après utilisation.
4. Observation

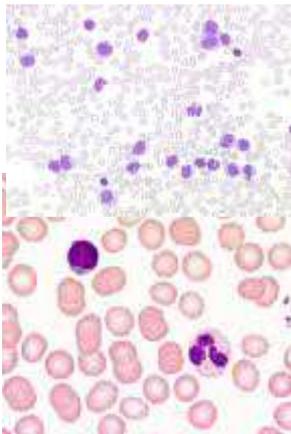
Peau de grenouille (x 400)



Etaler un fragment de mue* sur une lame avec une goutte d'eau, recouvrir d'une lamelle. Observer.
Puis refaire la manip avec du bleu méthylène.
Observation des cellules au microscope à faible (x 4) puis à moyen grossissement (x 40) et (x 60)

* Récupérée lors d'une dissection et conserver dans l'alcool parfumée du commerce.

Frottis du sang (voir fiche)



Technique américaine dit GRAM HUCKER.

Les bactéries « gram positif » (gram +) apparaissent en violet foncé, les bactéries « Gram négatif » (gram -) en rouge ou en rose.

Réaliser cette coloration sur des souches bactériennes fournies ou sur un frottis de yaourt.

Déposer et fixer sur la lame de verre (la dessécher au dessous d'une source de chaleur (bec bunsen, bec électrique ou microbio)

Recouvrir le frottis de **violet de gentiane** (ou violet cristal oxalaté) ; laisser agir 1 min ; rincer à l'eau distillée.

--> **Toutes les bactéries se colorent en violet**

Verser du lugol et laisser agir pendant 1 min ; rincer à l'eau distillée

--> **Mordant : la lame doit apparaître bleu violet**

Décolorer à l'alcool 95° entre 15 à 30 secondes sur lame inclinée jusqu'à ce qu'il ne coule plus de violet; rincer à l'eau distillée
Recolorer avec la **fuchsine** et laisser agir 45 sec (ou la **Safranine 10à15sec**). Rincer à l'eau et sécher sur le microbio.

--> **Les bactéries précédemment décolorées se colorent en rose.**

Observer en utilisant l'huile à immersion *

* Ne pas oublier de nettoyer toute suite après utilisation l'objectif avec du papier absorbant.

Frottis de yaourt



Prélever du yaourt à l'aide d'une pipette pasteur pour mettre une goutte au centre de la lame.

Faire le frottis

Recouvrir le frottis sec d'alcool à 90°, laisser agir 2 min, jeter l'excès d'alcool et laisser sécher.

Verser sur le bord de la lame une solution de bleu de méthylène à 2% et laisser agir 30 secondes.

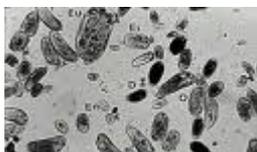
Laver d'un jet de pissette sur le bord de la lame incliner.

Laisser sécher ou sécher délicatement à l'aide d'un papier absorbant sans rayer le frottis.

Observer puis observer à l'immersion : pour cela, mettre une goutte d'huile à immersion sur le frottis coloré et utiliser l'objectif x 100*.

* Ne pas oublier de nettoyer toute suite après utilisation l'objectif avec du papier absorbant.

Coloration de protozoaire



Placer quelques filaments de coton et déposer une goutte de la macération entre lame et lamelle. Observer

Refaire la manip avec une goutte de rouge neutre, eau iodée, et au vert de méthyle acétique.

