

COMMENT REPRODUIRE NOS OBSERVATIONS DE SYNCYTIUM IN VITRO ?

Matériel :

- Microscope équipé d'un objectif 100 à immersion et d'une caméra.
- Lames/lamelles neuves.
- Colorants (MGG) May-Grünwald Giemsa ral 555 (3 flacons) coloration rapide 3 fois 5 secondes (suivre les recommandations du laboratoire)
- Tube capillaire de micro-hématocrite hépariné 130 µl
- Stylo autopiqueur
- Compresses et alcool à 70°
- Seringue stérile prémontée à injection vaccinale.
- Un flacon d'injection anti-Covid à ARNm.
- Un chronomètre.

Mode opératoire :

1. Prélèvement sanguin par stylo autopiqueur

Après désinfection du doigt, prélevez une goutte de sang capillaire à l'aide du stylo autopiqueur.

2. Préparation du mélange

Remplir de sang le tube à hématocrite au 2/3.

Finir de remplir le tube à hématocrite avec la solution injectable à l'aide de la seringue prémontée (manipulation délicate).

Faire rouler délicatement le tube pour mélanger et homogénéiser la préparation.

Déclencher le chronomètre.

3. Observation de l'état frais et coloration de frottis

Dès le départ (T 0 min.), commencer l'observation d'un état frais au microscope. Laisser la préparation sur la platine tout le temps de l'observation et faites des clichés aux temps voulus (T 45 min., T 60 min., T 80 min., T 180 min.).

Réaliser en ces mêmes temps voulus des frottis sanguins issus du tube à hématocrite qui seront colorés au MGG.

Ainsi, la coloration fixe les cellules qui deviennent identifiables et repérables dans l'espace.