

## Protocole n° 53

### Coloration des lipides par le Sulfate de Bleu de Nil

#### Principe :

Coloration différentielle des lipides neutres et acides par un colorant complexe, le Sulfate de Bleu de Nil. Celui-ci renferme entre autres un lysochrome, le Rouge de Nil, qui colore en rose les lipides en phase liquide, d'autre part un colorant basique, le Bleu de Nil, qui colore les corps à réaction acide.

#### Produits nécessaires à la coloration :

CryoRAL, aérosol pour congélation instantanée de pièces anatomiques Réf. 361405-	0300 ou 0500 g
Bleu de Nil A, sulfate Réf. 311100-	0025 g

#### Matériel spécifique nécessaire non fourni :

Acide sulfurique – Acide acétique – Acide chlorhydrique – Acétone – Baguette de verre – Etuve – Glycérogel ou sirop d'Apathy

#### Préparation des échantillons :

Les échantillons doivent être préparés conformément aux méthodes en vigueur dans le laboratoire, en l'application de l'Arrêté du 26 novembre 1999 relatif à la bonne exécution des analyses de biologie médicale, J.O. n°287 du 11 décembre 1999.

#### Préparation des solutions :

Solution de Sulfate de Bleu de Nil :  
- Solution aqueuse de Bleu de Nil A, sulfate saturée à 20 °C : 500 mL  
- Acide sulfurique à 0,5% : 50 mL  
Faire bouillir pendant deux heures avant usage.

Solution d'acide acétique : Préparer une solution aqueuse à 5% d'acide acétique

Solution d'acide chlorhydrique : Préparer une solution aqueuse à 0,5% d'acide chlorhydrique

#### Mode opératoire :

Veillez lire attentivement l'intégralité des informations qui suivent avant d'utiliser le produit.

Méthode de Menschik (1953)

- La coupe à congélation est recueillie dans l'eau distillée. Elle sera transférée dans les différents bains au moyen d'une baguette de verre recourbée.
- Colorer dans la solution de Sulfate de Bleu de Nil dans une étuve à 60 °C pendant 1h30.
- Rincer à l'eau distillée.
- Placer dans l'acétone chauffée à 50 °C. Retirer la coupe et la laisser dans un bain d'acétone à la température du laboratoire pendant 30 minutes.
- Différencier dans la solution d'acide acétique pendant 30 minutes.
- Rincer à l'eau distillée.
- Différencier de nouveau dans la solution d'acide chlorhydrique pendant 3 minutes.
- Rincer à l'eau distillée.
- Montage au glycérogel ou au sirop d'Apathy.

#### Résultats :

Lipides neutres : rose

Lipides à fonction acide : bleu

#### Recommandations et/ou notes d'utilisation :

Produit destiné à un usage exclusivement professionnel pour le Diagnostic in vitro. L'enlèvement et le traitement des déchets chimiques et biologiques doivent être effectués par une entreprise spécialisée et agréée.  
Stockage : 15 – 25 °C.

#### Références Bibliographiques :

**GANTER P., JOLLES G.,** *Histochimie normale et pathologique*, éd. GAUTHIER-VILLARS, vol. 2, 1970, p. 1577-1578.