

Protocole n°30

Coloration de Harris-Shorr, variante progressive

Principe :

Cette coloration associe un colorant nucléaire, l'Hémathoxyline stabilisée, et un colorant cytoplasmique formé d'un mélange de produits, le Colorant de Shorr. Cette technique trouve son application majeure en cytologie hormonale.

Produits nécessaires à la coloration :

CytoRAL aérosol Réf. 361400-	0075 ou 0150 mL
CytoRAL vaporisateur Réf. 361415-	0100 mL
Hémathoxyline stabilisée selon Gill II Réf. 362850-	0500, 1000 ou 2500 mL
Colorant de Shorr Réf. 361100-	0500, 1000 ou 2500 mL
HistoRAL, milieu de montage Réf. 361210-	500 mL

Matériel spécifique nécessaire non fourni :

Ammoniaque à 20%

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 :

Alcool ammoniacal : Prélever 3 mL d'Ammoniaque à 20% qsp 100 mL d'alcool à 70°.

Mode opératoire :

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

Si le frottis a été fixé par un cytofixateur, éliminer préalablement le cytofixateur en immergeant la lame dans l'alcool à 50° pendant 20 à 30 minutes.

- Bain d'alcool à 80° pendant 30 secondes à 1 minute
- Bain d'alcool à 70° pendant 30 secondes à 1 minute
- Bain d'alcool à 50° pendant 30 secondes à 1 minute
- Bain d'eau distillée pendant 30 secondes à 1 minute
- Bain d'Hémathoxyline stabilisée pendant 1 à 3 minutes
- Passage dans 2 Bains d'eau distillée
- Différencier l'Hémathoxyline stabilisée fixée sur le frottis, en plongeant la lame 1 minute environ jusqu'à bleuissement du frottis, dans un Bain d'alcool ammoniacal
- Passage dans un Bain d'eau distillée
- Passage dans un Bain d'alcool à 70°
- Passage dans un Bain d'alcool à 95°
- Bain de Colorant de Shorr pendant 30 secondes à 3 minutes
- Passage dans un Bain d'alcool à 95°
- Passage dans un Bain d'alcool absolu
- Passer dans le toluène ou xylène
- Monter avec un milieu de montage adapté à base de toluène/xylène

Résultats :

Noyaux : bleu-violet à noir

Cytoplasmes

cellules éosinophiles : orangé à brun

cellules cyanophiles : vert pâle à foncé

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.

Les temps de coloration peuvent varier en fonction de la nature du frottis. Selon la fréquence d'utilisation des bains, l'intensité de coloration désirée et le matériel de coloration employé, les temps peuvent être également modifiés.

Références Bibliographiques :

BOON M.E., DRIJVER J.S., *Routine Cytological Staining Techniques*, éd. MACMILLAN EDUCATION LTD, 1986, p. 47-48, p. 61-63 et p. 71-79.

HOULD R., *Techniques d'histopathologie et de cytopathologie*, éd. Maloine – Décarie, 1984, p. 313.