

Protocole n° 27

Coloration de Papanicolaou, variante régressive

Principe :

Cette coloration de routine associe un colorant nucléaire, l'Hématoxyline de Harris, et deux colorants cytoplasmiques, les colorants de Papanicolaou OG6 et EA50. Dans la méthode régressive (par opposition à la méthode progressive), l'Hématoxyline de Harris est déposée en excès pendant un temps assez long (1 à 3 minutes). La coloration de Papanicolaou, assez longue, est la technique la plus utilisée pour le diagnostic des cellules cancéreuses.

Produits nécessaires à la coloration :

CytoRAL aérosol Réf. 361400-	0075 ou 0150 mL
CytoRAL vaporisateur Réf. 361415-	0100 mL
Hématoxyline de Harris Réf. 361070-	0500, 1000 ou 2500 mL
Colorant de Papanicolaou OG6 Réf. 361630-	0500, 1000 ou 2500 mL
Colorant de Papanicolaou EA50 Réf. 367600-	0500, 1000 ou 2500 mL
HistoRAL, milieu de montage Réf. 361210-	500 mL

Matériel spécifique nécessaire non fourni :

Acide chlorhydrique 37%

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 :

Acide chlorhydrique à 0,25% : Prélever 6.757 mL d'HCl 37% qsp 1 L d'eau distillée.

Mode opératoire :

Veillez 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'Hématoxyline de Harris pendant 1 à 3 minutes
- Bain d'eau distillée pendant 30 secondes à 1 minute
- Différencier l'Hématoxyline de Harris en plongeant 6 fois 1 seconde la lame dans un Bain d'acide chlorhydrique à 0,25%.
- Bain d'eau courante pendant 6 minutes
- Bain d'eau distillée pendant 30 secondes
- Bain d'alcool à 50° pendant 30 secondes à 1 minute
- Bain d'alcool à 70° pendant 30 secondes à 1 minute
- Bain d'alcool à 80° pendant 30 secondes à 1 minute
- Bain d'alcool à 95° pendant 30 secondes à 1 minute
- Bain de Colorant de Papanicolaou OG6 pendant 1 à 3 minutes
- Passage dans 2 Bains d'alcool à 95°, 30 secondes à 1 minute dans chaque bain
- Bain de Colorant de Papanicolaou EA50 pendant 1 à 3 minutes
- Passage dans 3 Bains d'alcool à 95°, 30 secondes à 1 minute dans chaque bain
- Bain d'alcool absolu pendant 30 secondes à 1 minute
- Passer dans le toluène ou xylène
- Monter avec un milieu de montage adapté à base de toluène/xylène

Résultats :

Noyaux : bleu-violet plus ou moins foncé

Cytoplasmes

Cellules éosinophiles : rose, parfois rose-rouge ou orange

Cellules cyanophiles : bleu, parfois verdâtre

Cellules orangéophiles : orangé brillant



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.

La présence de cristaux dans les bouteilles est normale. Il est recommandé de filtrer la quantité de produit nécessaire pour la coloration, avant usage.

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. 71-79 et 129-130.

CASTELAIN G., *Technique du Cytodiagnostic*, Réactifs RAL, p. 5-7.

GANTER P., JOLLES J., *Histochimie normale et pathologique*, éd. Gauthier-Villars, 1970, vol. 2, p. 1477.

HOULD R., *Techniques d'histopathologie et de cytopathologie*, éd. Maloine - Décarie, 1984, p. 312-313.