

Protocole n°91

Kit Trichrome de Masson

(Réf. : 361670-0000)

Kit pour la coloration trichromique de Masson Variante au Bleu d'aniline Technique par bain

Principe :

Le kit Trichrome de Masson permet une coloration trichromique des coupes histologiques associant : une coloration nucléaire par l'Hémalun de Mayer, une coloration cytoplasmique par un mélange de colorants acides (Fuchsine-Ponceau) et une coloration « élective » du collagène par un autre colorant acide : le Bleu d'aniline.

Description du kit :

Hémalun de Mayer	1 x 100 mL
Fuchsine-Ponceau	1 x 100 mL
Eau acétique à 1%	2 x 100 mL
Acide phosphomolybdique à 1%	1 x 100 mL
Bleu d'aniline	1 x 100 mL

Le coffret permet de réaliser 60 lames.
Temps de réalisation : 27 minutes.

Produits nécessaires à la coloration :

HistoRAL Réf. 361210-	500 mL
--------------------------	--------

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.

Mode opératoire :

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

- Déparaffiner puis hydrater la coupe.
- Colorer la lame dans l'Hémalun de Mayer (flacon ❶) pendant 10 minutes.
- Rincer la lame dans un bain d'eau courante et laisser en contact pendant 4 minutes (indispensable pour différencier l'Hémalun de Mayer).
- Colorer la lame dans la Fuchsine-Ponceau (flacon ❷) pendant 5 minutes.
- Rincer successivement et brièvement la lame dans les 2 bains d'eau acétique à 1% (flacons ❸ et ❹).
- Mordancer la coloration de la coupe en plongeant la lame dans l'Acide phosphomolybdique (flacon ❺) pendant 3 minutes.
- Sans rincer, colorer la lame dans le Bleu d'aniline (flacon ❻) pendant 5 minutes.
- Rincer successivement et brièvement la lame dans les 2 bains d'eau acétique à 1% (flacons ❸ et ❹).
- Déshydrater successivement dans les alcools de degré croissant jusqu'à l'alcool absolu.
- Passer dans le toluène ou xylène.
- Monter avec un milieu de montage adapté à base de toluène/xylène.

Résultats :

Noyaux : bleu-noir ou brun
Cytoplasmes : rose à rouge
Hématies : rose vif
Collagène et mucus : bleu
Lames élastiques : rose

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.
Température de stockage : 15 – 25 °C.
Les temps de coloration peuvent varier en fonction de la nature du tissu et de l'épaisseur de la coupe.

Références Bibliographiques :

CHEVREAU J., BELLOT J., CABANIER M-J., *Formulaire de Techniques Histologiques*, Maloine S.A. éd., 1977, p. 155-156.
GANTER P., JOLLES G., *Histochimie normale et pathologique*, éd. Gauthier-Villars, 1970, vol. 2, p.1420.