

**623-71****Microscopie****Coloration trichrome de Gomori Harleco® pour tissu conjonctif, collagène et tissu musculaire**Dispositif médical de diagnostic *in vitro***Utilisation prévue**

Pour faire la distinction entre les fibres de collagène et les muscles lisses dans les coupes de tissus fixés au formol et inclus en paraffine.

**Principe**

La coloration selon la méthode de Gomori permet de différencier aisément les muscles et le collagène. Un colorant plasmatique (Chromotrope 2R) et un colorant pour fibres de tissu conjonctif (Fast Green FCF, vert clair) sont combinés dans une solution d'acide phosphotungstique, à laquelle de l'acide acétique glacial est ajouté. L'acide phosphotungstique favorise la coloration rouge des muscles et du cytoplasme. Les ions tungstate sont spécifiquement absorbés par le collagène, et le colorant pour fibres de tissu conjonctif est alors lié à ce complexe, ce qui colore le collagène en vert.

**Échantillons**

Coupes de tissus fixés au formol et inclus en paraffine

Tissus témoins : utérus, intestin grêle, appendice, trompe de Fallope.

**Réactif**

Réf. 623-71 Coloration trichrome de Gomori

**Préparation des échantillons**

Les échantillons doivent être prélevés par un personnel qualifié. Tous les échantillons doivent être clairement marqués. Des instruments adaptés doivent être utilisés pour le prélèvement et la préparation des échantillons. Il est recommandé de fixer les tissus dans du formol neutre tamponné à 10 %. Des sections de 5 µm d'épaisseur doivent être utilisées.

**Procédure : méthode de la lame immergée**

Équipement requis :

- Four réglé à 56-58 °C
- Jarres de Coplin
- Des Erlenmeyer
- Éprouvettes graduées
- Pipettes

1. Déparaffiner des coupes de tissus inclus en paraffine de 5 µm d'épaisseur.
2. Réhydrater les lames en les passant successivement dans de l'éthanol à 100 %, 95 % et 70 %.
3. Rincer sous un filet d'eau potable du robinet.
4. Fixer dans du liquide de Bouin pendant 1 h à 56 °C.
5. Laver abondamment à l'eau désionisée pour éliminer la coloration jaune de la section.
6. Colorer à l'hématoxyline ferrique de Wiegert. Mélanger un volume égal de Solution A et de Solution B juste avant la coloration. Colorer pendant 10 minutes.
7. Laver abondamment sous un filet d'eau du robinet pendant 10 minutes pour éliminer l'excès de colorant.
8. Marquer avec la coloration trichrome de Gomori pendant 15 à 20 minutes. Filtrer avant utilisation.
9. Placer les lames dans de l'acide acétique à 0,5 % OU dans de l'acide chlorhydrique à

- 0,5 % pendant 2 minutes pour rincer et différencier la coloration.
10. Déshydrater les lames en les passant successivement dans de l'éthanol à 70 %, 95 % et 100 %, puis dans du xylène ou dans un substitut du xylène.
  11. Monter des lamelles avec un milieu de montage acrylique ou une autre résine synthétique.

## Résultats

Muscle	Noyaux	Collagène	Cytoplasme
Rouge	Noir	Vert/bleu vert	Rouge

## Notes d'application

Le microscope utilisé doit être conforme aux exigences des laboratoires de diagnostic médical.

Lorsque des systèmes de traitement de lames histologiques et de coloration automatisée sont utilisés, suivre le mode d'emploi fourni par le fournisseur du système et du logiciel.

Les solutions de coloration fraîchement préparées doivent être filtrées avant l'emploi. Éliminer tout excédent d'huile à immersion avant l'archivage.

## Diagnostic

Le diagnostic doit être effectué exclusivement par un personnel formé et agréé. Une nomenclature valide doit être utilisée.

Des tests complémentaires doivent être sélectionnés et réalisés selon des méthodes reconnues.

Des témoins adéquats doivent être effectués pour chaque application en vue d'éviter de rendre des résultats incorrects.

## Stockage

Conserver entre +15 et +30°C.

## Durée de conservation

26 mois à compter de la date de fabrication  
Après ouverture du flacon, le conserver bouché entre +15 et +30°C.

## Instructions supplémentaires

### À usage professionnel uniquement.

La procédure doit être réalisée par un personnel qualifié uniquement.

Les directives nationales de sécurité sur le lieu de travail et d'assurance qualité doivent être suivies.

Des microscopes équipés selon les normes en vigueur doivent être utilisés.

## Protection contre les infections

Des mesures efficaces doivent être prises pour éviter les infections dans le cadre des directives de laboratoire.

## Instructions d'élimination

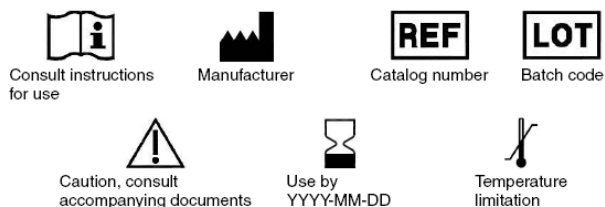
L'emballage doit être éliminé selon les directives en vigueur. Les solutions usagées et celles qui ont dépassé la durée de conservation doivent être éliminées en tant que déchets spéciaux conformément aux directives locales.

## Réactifs auxiliaires

Réf. 7831-85	Liquide de fixation de Bouin	4 litres
Réf. 115973	Hématoxyline ferrique de Wiegert	2 flacons de 500 ml
Réf. 100579	Milieu de montage non aqueux DPX	500 ml
Réf. 65347-85	Alcool (100 %)	4 litres
Réf. 65348-85	Alcool (95 %)	4 litres
Réf. 65350-85	Alcool (70 %)	4 litres
Réf. 65351-85	Substitut du xylène NeoClear®	4 litres

## Classification des risques

Veillez respecter la classification des risques imprimée sur l'étiquette et les informations contenues dans la fiche de données de sécurité. La fiche de données de sécurité est disponible sur le site Internet et sur demande.



---

## Bibliographie

1. Gomori G, (1950), *Am. J. Clin. Path.*, **20**, 665
2. Thompson, Samuel W. *SELECTED HISTOCHEMICAL AND HISTOPATHOLOGICAL METHODS*, Charles C. Thomas, Springfield, IL, 1966.
3. Sheehan, D.C. and Hrapchak, B.B. *THEORY AND PRACTICE OF HISTOTECHNOLOGY*, Battelle Memorial Institute, Columbus, OH, 1987.

## Marques déposées

Harleco® est une marque déposée de Merck KGaA, Darmstadt, Allemagne.

Statut au : 22/7/2020

20518582



EMD Millipore Corporation  
400 Summit Drive  
Burlington, MA 01821, USA  
Tel. +1-978-715-4321