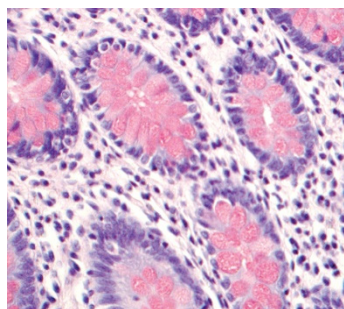




Normal Human Colon

Muci-10 Plus™ Stain Procedure


100ml Item#: STMPL100

Liter Item#: N/A

Pint Item#: STMPLPT

Gallon Item#: N/A

Control Slide(s)	Item#
Colon	CSC1025P
Small Intestine	CSS0325P

Required Components (Not Included)
Modified Mayer's Hematoxylin
Metanil Yellow Stain

PRINCIPLE AND RESULTS: This stain is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to identify epithelial mucins. Epithelial mucins stain pink to red, nuclei blue, and background yellow.

SPECIMEN CRITERIA: Appropriately fixed, paraffin-embedded, 4-5µm tissue section.

STORAGE AND USAGE NOTES: Store MUCI-10 PLUS™ in the refrigerator! Store/Use component according to the temperature and expiration on the label.

PRECAUTIONS: For use by laboratory professionals. See SDS for complete warnings, precautions, hazard and precautionary statements, and disposal information.

MUCI-10 PLUS WORKING SOLUTION PREPARATION: Prepare solution at time of use. Solution expires after one use.

#	Action	Amount	Chemical/Reagent	Details
1	Add	90ml	Distilled/DI Water	Into a chemically cleaned container or new/unused plasticware.
2	Add	10ml	Muci-10 Plus™	Mix thoroughly.

STAINING PROCEDURE:

 Color coordinated steps denote stain baths that can be reused during autostainer configuration.

#	Action	With	Heat °C	Time		Details
				Mins	Secs	
1	Deparaffinize	Xylene or Substitute, 2 changes	--	5	--	5 minutes each change or as required if using a xylene substitute.
2	Rinse	Absolute Alcohol, 3 changes	--	1	--	1 minute each change or as required if using graded alcohols.
3	Rinse	Running Tap Water	--	1	--	
4	Immerse	Modified Mayer's Hematoxylin	--	5	--	Once complete, rinse in running tap water (1 minute) and continue.
5	Immerse	Muci-10 Plus Working Solution	--	10	--	If deeper color is desired, extend staining time. Once complete, discard solution and rinse in running tap water (5 seconds) and continue.
6	Immerse	Metanil Yellow Stain	--	--	15-60	Once complete, rinse in running tap water (5 seconds) and continue.
7	Dehydrate	Absolute Alcohol, 3 changes	--	1	--	1 minute each change.
8	Clear	Xylene or Substitute, 3 changes	--	1	--	1 minute each change or as required if using a xylene substitute.
9	Coverslip	Permanent Mounting Media	--	--	--	

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology, 1980, 168 - 169
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

CE MARKINGS AND DESIGNATIONS:

REF	Catalogue Number		Temperature Limitation		Manufacturer	American MasterTech Scientific 1330 Thurman St. Lodi, CA 95240 USA Tel 800 860 4073 Fax 209 368 4136
LOT	Batch Code		Use By	EC REP	Representative	Emergo Europe Prinsessegracht 20 2514 AP The Hague The Netherlands
IVD	In Vitro Diagnostic Medical Device		Consult Instructions Prior to Use	 GHS08	Health Hazard	CE

CONTACT INFORMATION:

American MasterTech Scientific
 1330 Thurman St.
 Lodi, CA 95240 USA
 Tel 800 860 4073
 Fax 209 368 4136
www.americanmastertech.com

StatLab
 2090 Commerce Drive
 McKinney, TX 75069 USA
 Tel 800 442 3573
 Fax 972 436 1369
www.statlab.com

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology, 1980, 168 - 169
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILANGUAGE PROCEDURE

PROCÉDURE DE TACHANT EN FRANÇAIS

COMPOSANTS NON INCLUS: Modified Mayer's Hematoxylin, Metanil Yellow Stain

LES CRITERES D'ÉCHANTILLONS: Sections de 4-5 microns de tissus fixés au manière appropriée, enfoncé dans la paraffine.

LA PRINCEPE ET LES RÉSULTATS: Ce kit est destiné pour l'utilisation par des professionnels de laboratoire pour tacher des échantillons de tissus inclus en paraffine, lesquels sont régulièrement préparés (in vitro) pour identifier mucines epitheliales. Épithéliale mucines tache rose au rouge et noyaux bleu.

LES NOTES DE STOCKAGE ET D'UTILISATION: Rangez Muci-10 Plus™ dans le réfrigérateur! Utilisez chaque composante d'après la température et la date limite d'utilisation sur l'étiquette.

LA PRÉPARATION DE LA SOLUTION DE MUCI-10 PLUS™: Préparez la solution au moment de l'emploi. Solution expire après une seule utilisation.

#	Action	Quantité	Chimique/Réactif	Détails
1	Ajoutez	90ml	Eau distillée	Dans un récipient chimiquement propre ou un recipient en plastique nouvelle/inutilisé.
2	Ajoutez	10ml	Muci-10 Plus™	Complètement mélangez.

LA PROCÉDURE DE TACHANT:

 Les étapes couleur coordonnées dénotent les bains a teinture lesquels peuvent être réutilisés lors de la configuration d'Autostainer.

#	Action	Avec	Temp °C	Durée		Détails
				mins	secs	
1	Déparaffinez	Xylene ou remplaçant, 2 changements	--	5	--	5 minutes pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise une remplaçant de Xylene.
2	Rincez	Alcool absolu, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise l'alcool graduée.
3	Rincez	 L'eau du robinet courante	--	1	--	
4	Immergez	Modified Mayer's Hematoxylin	--	5	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez.
5	Immergez	Solution de Muci-10 Plus™	--	10	--	S'il on voudrait la couleur plus profond, prolongez le temps de tachant. Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 5 secondes) et continuez.
6	Immergez	Metanil Yellow Stain	--	--	15-60	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 5 secondes) et continuez.
7	Déshydratez	Alcool absolu, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement.
8	Éclaircissez	Xylene ou remplaçant, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise une remplaçant de Xylene.
9	Faites une Lamelle	Milieu de montage permanent	--	--	--	

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology, 1980, 168 - 169
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES NO INCLUIDOS: Modified Mayer's Hematoxylin, Metanil Yellow Stain

CRITERIOS DE MUESTRAS: Secciones de tejido 4-5µm apropiadamente fijadas, embebidas en parafina.

PRINCIPIO Y RESULTADOS: Este kit está diseñado para su uso por profesionales de laboratorio para teñir muestras de tejido embebidas en parafina preparadas de forma rutinaria (in vitro) para identificar mucinas epiteliales. Epitelial mucinas se tiñen de color de color rosa a rojo y los núcleos de color azul.

NOTAS SOBRE ALMACENAMIENTO Y USO: ¡Almacenar MUSIC-10 PLUS™ en el refrigerador! Guarde/Use cada componente de acuerdo con la temperatura y caducidad en la etiqueta.

PREPARACIÓN DE LA SOLUCIÓN MUCI-10 PLUS™: Prepare la solución en el momento de su uso. Solución expira después de un uso.

#	Acción	Cantidad	Químico/Reactivo	Detalles
1	Añadir	90ml	Agua Destilada	En un recipiente químicamente limpio o una vasija de plástico nueva/sin uso.
2	Añadir	10ml	Muci-10 Plus™	Mezcle completamente.

PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN:

 El color de pasos coordinados denota baños de tinción que pueden ser reutilizados durante la configuración de tinción automática.

#	Acción	Con	T° °C	Tiempo		Detalles
				min	s	
1	Desparafine	Xileno o sustituto, 2 cambios	--	5	--	5 minutos cada cambio o según sea necesario si se utiliza un sustituto de xileno.
2	Enjuague	Alcohol absoluto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio o según sea necesario si se utiliza alcoholes graduados.
3	Enjuague	Corriente de agua grifo	--	1	--	
4	Sumerja	Modified Mayer's Hematoxylin	--	5	--	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua grifo (1 minuto) y continúe.
5	Sumerja	Solución de Muci-10 Plus™	--	10	--	Si se desea color más profundo, extender el tiempo de tinción. Una vez terminado, enjuague con corriente de agua grifo (5 segundos) y continúe.
6	Sumerja	Metanil Yellow Stain	--	--	15-60	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua grifo (5 segundos) y continúe.
7	Deshidrate	Alcohol absoluto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio.
8	Clarifique	Xileno o sustituto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio o según sea necesario si se utiliza un sustituto de xileno.
9	Cubreobjetos	Medios de montaje permanente	--	--	--	

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology, 1980, 168 - 169
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.