



Normal Human Colon

Muci-10 Carmine Stain Procedure


100ml Item#: STMCA100

Liter Item#: N/A

Pint Item#: N/A

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 and cryptococcus. Epithelial mucins and cryptococcus stain pink to red, nuclei blue, and background yellow.

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

STORAGE AND USAGE NOTES: Carmine stains are soluble in alcohol, but require water as a vehicle to permeate and stain mucopolysaccharides. Once water has been added to a carmine stain, it will degrade rapidly. Allow Muci-10 Carmine to warm to room temperature before adding water to make the working solution. Keep Muci-10 Carmine in refrigerator when not in use! 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 CARMINE WORKING SOLUTION PREPARATION: Prepare solution at time of use. Solution expires after one use.

#	Action	Amount	Chemical/Reagent	Details
1	Add	10ml	Distilled/DI Water	Into a chemically cleaned container or new/unused plasticware.
2	Add	20ml	Muci-10 Carmine	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 Carmine 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
2. Malone: Pathological Technique, Page 20
3. A.F.I.P. Manual: Page 134
4. 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
2. Malone: Pathological Technique, Page 20
3. A.F.I.P. Manual: Page 134
4. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILANGUAGE PROCEDURE

PROCÉDURE DE TACHANT EN FRANÇAIS

COMPOSANTS NON INCLUS: Hématoxyline modifiée de Mayer et Metanil Yellow Stain

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

LA PRINCIPLE 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 les mucines épithéliales et le cryptococcus. Les mucines épithéliales et le cryptococcus se colorent de rose à rouge, de noyaux bleus et de jaune de fond.

LES NOTES DE STOCKAGE ET D'UTILISATION: Les taches de carmin sont solubles dans l'alcool, mais nécessitent de l'eau comme véhicule pour imprégner et colorer les mucopolysaccharides. Une fois l'eau ajoutée à une tache de carmin, elle se dégradera rapidement. Laisser le Muci-10 Carmine se réchauffer à la température ambiante avant d'ajouter de l'eau pour faire la tache de travail. Gardez le Muci-10 Carmine au réfrigérateur lorsqu'il n'est pas utilisé! Utilisez chaque composante d'après la température et la date limite d'utilisation sur l'étiquette.

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

#	Action	Quantité	Chimique/Réactif	Détails
1	Ajoutez	10ml	Eau distillée	Dans un récipient chimiquement propre ou un recipient en plastique nouvelle/inutilisé.
2	Ajoutez	20ml	Muci-10 Carmine	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 un 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 Carmine	--	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 un remplaçant de Xylene.
9	Faites une Lamelle	Milieu de montage permanent	--	--	--	

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology, 1980, 168
2. Malone: Pathological Technique, Page 20
3. A.F.I.P. Manual: Page 134
4. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES NO INCLUIDOS: Hematoxilina modificada de Mayer y Metanil Yellow Stain

CRITERIOS DE MUESTRAS: Secciones de tejido 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 las mucinas epiteliales y el criptococo. Las mucinas epiteliales y el criptococo manchan de rosa a rojo, núcleos azules y amarillo de fondo.

NOTAS SOBRE ALMACENAMIENTO Y USO: Las manchas de carmín son solubles en alcohol, pero requieren agua como vehículo para permear y manchar los mucopolisacáridos. Una vez que se ha añadido agua a una mancha de carmín, se degradará rápidamente. Permita que Muci-10 Carmine se caliente a temperatura ambiente antes de agregar agua para hacer la mancha de trabajo. Mantenga Muci-10 Carmine en el refrigerador cuando no esté en uso! Guarde/Use cada componente de acuerdo con la temperatura y caducidad en la etiqueta.

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

#	Acción	Cantidad	Químico/Reactivo	Detalles
1	Añadir	10ml	Agua Destilada	En un recipiente químicamente limpio o una vasija de plástico nueva/sin uso.
2	Añadir	20ml	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 Carmine	--	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
2. Malone: Pathological Technique, Page 20
3. A.F.I.P. Manual: Page 134
4. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.