

Skeletal Muscle

Carstairs' Stain Kit Procedure



100ml Kit Item#: N/A

Liter Kit Item#: N/A

Pint Kit Item#: KTCARPT

Gallon Kit Item#: N/A

Control Slide(s)	Item#
N/A	

Included Components

5% Ferric Ammonium Sulfate	1% Aniline Blue Solution
Ponceau-Fuchsin Solution	Modified Mayer's Hematoxylin
Picric Acid-Orange G Solution	1% Phosphotungstic Acid

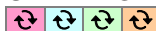
PRINCIPLE AND RESULTS: This kit is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to identify fibrin, platelets, collagen, muscle, and red blood cells. If fixed for more than 48 hours, fibrin stain bright red, muscle red, platelets gray blue to blue, collagen bright blue, and red blood cells transparent yellow. If fixed for less than 48 hours, fibrin stain orange to orange red, muscle red, platelets light gray, collagen bright blue, and red blood cells red, green, or yellow.

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

STORAGE AND USAGE NOTES: Store/Use each 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.

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 DI Water	--	1	--	
4	Immerse	5% Ferric Ammonium Sulfate	--	5	--	Once complete, rinse in running DI water (1 minute) and continue.
5	Immerse	Modified Mayer's Hematoxylin	--	5	--	
6	Rinse	Running Tap Water	--	1-2	--	
7	Immerse	Picric Acid-Orange G Solution	--	45	--	Once complete, rinse in running DI water (5-10 secs) and continue.
8	Immerse	Ponceau-Fuchsin Solution	--	1-5	--	Once complete, rinse in running DI water (5-10 secs) and continue.
9	Immerse	1% Phosphotungstic Acid Solution	--	--	30-60	Differentiate until muscle is red and background is pale pink. Once complete, rinse in running DI water (1 minute) and continue.
10	Immerse	1% Aniline Blue Solution	--	30	--	Until desired results (use microscope). Once complete, rinse in running DI water (1-2 minutes) and continue.
11	Dehydrate	Absolute Alcohol, 3 changes	--	1	--	1 minute each change.
12	Clear	Xylene or Substitute, 3 changes	--	1	--	1 minute each change or as required if using a xylene substitute.
13	Coverslip	Permanent Mounting Media	--	--	--	

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 281.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

AUTOSTAINER CONFIGURATION AND NOTES:

This stain kit in the pint or larger size may be easily adapted for use on most open-platform autostainers using the staining procedure grid on the reverse side of this page. A minimum of 8 baths is required to perform this procedure excluding deparaffinization, hydration, dehydration, and clearing, or 19 baths to run the complete procedure.

TEST YIELD: *Assumes pint kit and maximum slides per run. Actual Results may vary. S.C. denotes number of slides between "Solution Change".

Bath Type	Uses	Slides	S.C.	Bath Type	Uses	Slides	S.C.
20ml Plastic Slide Jar	25	500	20	250ml Glass Stain Dish	2	375	188
30ml Glass Coplin Jar	16	480	30	200ml Bath Autostainer	2	320	160
40ml Hellendahl Jar	12	480	40	400ml Bath Autostainer	1	340	340

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	CE		
	Flammable		Irritant		Health Hazard	

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, 281.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILINGUE PROCEDURE

PROCÉDURE DE KIT DE TACHANT EN FRANÇAIS


COMPOSANTS INCLUS: 5% Ferric Ammonium Sulfate, Ponceau-Fuchsin Solution, Picric Acid-Orange G Solution, 1% Aniline Blue Solution, Modified Mayer's Hematoxylin, 1% Phosphotungstic Acid


LES CRITÈRES D'ÉCHANTILLONS: Un échantillon de tissu inclus dans la paraffine, fixé au formol-saline.

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 à identifier la fibrine, les plaquettes, le collagène, les muscles et les globules rouges. Si fixe pendant plus de 48 heures, la fibrine tache rouge vif, musculaires rouges, les plaquettes gris au bleu, collagène bleu vif, et les globules rouges transparents jaune. Si fixe pour moins de 48 heures, la fibrine tache orange au rouge orange, le muscle rouge, gris clair plaquettes, globules collagène bleu et rouge lumineux rouge, vert ou jaune.

LES NOTES DE STOCKAGE ET D'UTILISATION: Utilisez chaque composante d'après la température et la date limite d'utilisation sur l'étiquette.

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 DI (distillée) courante	--	1	--	
4	Immergez	5% Ferric Ammonium Sulfate	--	5	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 1 minute) et continuez.
5	Immergez	Modified Mayer's Hematoxylin	--	5	--	
6	Rincez	L'eau du robinet courante	--	1-2	--	
7	Immergez	Picric Acid-Orange G Solution	--	45	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 5-10 secondes) et continuez.
8	Immergez	Ponceau-Fuchsin Solution	--	1-5	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 5-10 secondes) et continuez.
9	Immergez	1% Phosphotungstic Acid Solution	--	--	30-60	Différenciez jusqu'à ce muscle est rouge et le fond est rose pâle. Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 1 minute) et continuez.
10	Immergez	1% Aniline Blue Solution	--	30	--	Jusqu'aux résultats désirés sont obtenu. (Utilisez un microscope) Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 1-2 minutes) et continuez.
11	Déshydratez	Alcool absolu, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement.
12	Éclaircissez	Xylene ou remplaçant, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise une remplaçant de Xylene.
13	Faites une Lamelle	Milieu de montage permanent	--	--	--	

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 281.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO PARA KIT DE TINCIÓN EN ESPAÑOL


COMPONENTES INCLUIDOS: 5% Ferric Ammonium Sulfate, Ponceau-Fuchsin Solution, Picric Acid-Orange G Solution, 1% Aniline Blue Solution, Modified Mayer's Hematoxylin, 1% Phosphotungstic Acid


CRITERIOS DE MUESTRAS: Formalina-salina fija, parafina-encajado, sección del tejido de 5µm.

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 fibrina, plaquetas, colágeno, músculo, y células rojas de la sangre. Si fija durante más de 48 horas, fibrina se tiñen de color rojo brillante, músculo de color rojo, plaquetas de color azul gris a azul, colágeno de color azul brillante, y células rojas de la sangre de color amarillo transparente. Si fija durante menos de 48 horas, fibrina se tiñen de color naranja a rojo naranja, músculo de color rojo, plaquetas de color azul gris, colágeno de color azul brillante, y células rojas de la sangre de color rojo, verde, o amarillo.

NOTAS SOBRE ALMACENAMIENTO Y USO: Guarde/Use cada componente de acuerdo con la temperatura y caducidad en la etiqueta.

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 ^a °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 DI (Desionizada)	--	1	--	
4	Sumerja	5% Ferric Ammonium Sulfate	--	5	--	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (1 minuto) y continúe.
5	Sumerja	Modified Mayer's Hematoxylin	--	5	--	
6	Rinse	Corriente de agua grifo	--	1-2	--	
7	Sumerja	Picric Acid-Orange G Solution	--	45	--	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (5-10 segundos) y continúe.
8	Sumerja	Ponceau-Fuchsin Solution	--	1-5	--	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (5-10 segundos) y continúe.
9	Sumerja	1% Phosphotungstic Acid Solution	--	--	30-60	Diferencie hasta que el músculo es de color rojo y el fondo es de color rosa pálido. Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (1 minuto) y continúe.
10	Sumerja	1% Aniline Blue Solution	--	30	--	Hasta resultados deseados (uso de microscopio). Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (1-2 minutos) y continúe.
11	Deshidrate	Alcohol absoluto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio.
12	Clarifique	Xileno o sustituto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio o según sea necesario si se utiliza un sustituto de xileno.
13	Cubreobjetos	Medios de montaje permanente	--	--	--	

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 281.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.