

Chondroma

1% Safranin O Stain Procedure

0:05

100ml Item #: STSFO100

Liter Item#: N/A

Pint Item #: STSFOPT

Gallon Item#: N/A

Control Slide(s)
Item#

Chondroma

CSC1125P

Required Components (Not Included)

Weigert's Hematoxylin A 0.2% Fast Green

Weigert's Hematoxylin B 1% Acetic Acid

PRINCIPLE AND RESULTS: This stain is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to stain cartilage, mucin, and mast cell granules. Cartilage, mucin, and mast cell granules stain pink to red. NOTE: This stain is also used to stain gram positive bacteria pink to red when used with the Brown & Brenn Gram Stain procedure.

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

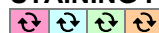
STORAGE AND USAGE NOTES: Store/Use each component according to the temperature and expiration on the label.

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

WEIGERT'S HEMATOXYLIN PREPARATION: Prepare solution at time of use.

#	Action	Amount	Chemical/Reagent	Details
1	Add	1/1 Ratio	Weigert's Hematoxylin A	Into a chemically clean container or new/unused plasticware.
2	Add	1/1 Ratio	Weigert's Hematoxylin B	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	Weigert's Hematoxylin	--	5	--	Once complete, rinse in running tap water (1 minute) and continue.
5	Immerse	0.2% Fast Green	--	5	--	Without rinsing, continue to next step.
6	Immerse	1% Acetic Acid	--	--	10-15	Agitate. Without rinsing, continue to next step.
7	Immerse	1% Safranin O	--	5	--	
8	Dehydrate	Absolute Alcohol, 3 changes	--	1	--	1 minute each change.
9	Clear	Xylene/Substitute, 3 changes	--	1	--	1 minute each change or as required if using a xylene substitute.
10	Coverslip	Permanent Mounting Media	--	--	--	

- Carson FL Hladik C: Histotechnology, A Self-Instructional Text; 3rd Edition, 2009, 231-232.
- Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 235.
- 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	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. Carson FL Hladik C: Histotechnology, A Self-Instructional Text; 3rd Edition, 2009, 231-232.
2. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 235.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILANGUAGE PROCEDURE

PROCÉDURE DE TACHANT EN FRANÇAIS

COMPOSANTS REQUIS (NON INCLUS): Weigert's Hematoxylin A, Weibert's Hematoxylin B, 0.2% Fast Green, 1% Acetic Acid.

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

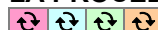
LA PRINCIPE ET LES RÉSULTATS: Cette tache est destinée à être utilisée par des professionnels de laboratoire pour tacher des échantillons de tissus incrustés en paraffine (in vitro) pour colorer les cartilages, les mucines et les granules de mastocytes. Les granules de cartilage, de mucine et de mastoplasme teint le rose au rouge. REMARQUE: cette tache est également utilisée pour tacher les bactéries Gram positives de couleur rose au rouge lorsqu'elles sont utilisées avec la procédure Brown & Brenn Gram Stain.

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

LA PRÉPARATION DE WEIGERT'S HEMATOXYLIN: Préparez la solution au moment de l'emploi.

#	Action	Quantité	Chimique/Réactif	Détails
1	Ajoutez	1/1 Ratio	Weigert's Hematoxylin A	Dans un récipient chimiquement propre ou un recipient en plastique nouveau/inutilisé.
2	Ajoutez	1/1 Ratio	Weigert's Hematoxylin B	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	Weigert's Hematoxylin	--	5	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez.
5	Immergez	0.2% Fast Green	--	5	--	Sans rincez, continuer à l'étape suivante.
6	Immergez	1% Acetic Acid	--	--	10-15	Agitez. Sans rincez, continuer à l'étape suivante.
7	Immergez	1% Safranin O	--	5	--	
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. Carson FL Hladik C: Histotechnology, A Self-Instructional Text; 3rd Edition, 2009, 231-232.
2. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 235.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES NECESARIOS (NO INCLUIDOS): Weigert's Hematoxylin A, Weibert's Hematoxylin B, 0.2% Fast Green, 1% Acetic Acid.

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

PRINCIPIO Y RESULTADOS: Esta mancha está destinada a ser utilizada por profesionales de laboratorio para teñir muestras de tejido embebidas en parafina preparadas rutinariamente (in vitro) para teñir cartílago, mucina y gránulos de mastocitos. Los gránulos de cartílago, mucina y mastocitos se tiñen de rosa a rojo. NOTA: Esta mancha también se usa para manchar bacterias gram positivas de rosa a rojo cuando se usa con el procedimiento Brown & Brenn Gram Stain.

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

PREPARACIÓN DE WEIGERT'S HEMATOXYLIN:

#	Acción	Cantidad	Químico/Reactivo	Detalles
1	Añadir	1/1 Ratio	Weigert's Hematoxylin A	En un recipiente químicamente limpio o una vasija de plástico nueva/sin uso.
2	Añadir	1/1 Ratio	Weigert's Hematoxylin B	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	Weigert's Hematoxylin	--	5	--	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua grifo (1 minuto) y continúe.
5	Sumerja	0.2% Fast Green	--	5	--	Sin enjuagar siga al siguiente paso.
6	Sumerja	1% Acetic Acid	--	--	10-15	Agite. Sin enjuagar siga al siguiente paso.
7	Sumerja	1% Safranin O	--	5	--	
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. Carson FL Hladik C: Histotechnology, A Self-Instructional Text; 3rd Edition, 2009, 231-232.
2. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 235.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.