

Human Uterus

Gill's III Hematoxylin Stain Procedure

0:05

Pint Item#: HXGHE3PT

Liter Item#: HXGHE3LT

Gallon Item#: HXGHE3GAL

5 Gallons Item#: HXGHE35CB

Control Slide(s)	Item#
Trichrome	CST0125P
Skeletal Muscle	CSS0725P
Smooth Muscle	CSS0425P

Required Components (Not Included)	
Differentiating Solution	70% Reagent Alcohol
Bluing Solution	Eosin Y or Aqueous Eosin Y





PRINCIPLE AND RESULTS: This stain is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to identify nuclei and cytoplasm. Nuclei are regressively stained blue to purple and cytoplasm, collagen, and muscle pink to red.

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

STORAGE AND USAGE NOTES: Store/Use each component according to the temperature and expiration on the label. If using a Xylene Substitute, deparaffinize for 10 minutes each change with agitation and clear for 2 minutes each change with agitation.

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	95% Reagent Alcohol	--	1	--	1 minute each change with agitation.
4	Rinse	Running Tap Water	--	1	--	
5	Immerse	Gill's III Hematoxylin	--	5	--	Once complete, rinse is running tap water (1 minute) and continue.
6	Immerse	Differentiating Solution	--	--	1	2-3 dips for 1 second each. Once complete, rinse is running tap water (1 minute) and continue.
7	Immerse	Bluing Solution	--	--	30-40	Once complete, rinse is running tap water (2-3 minutes) and continue.
8	Immerse	70% Reagent Alcohol	--	1	--	Agitate.
9	Immerse	Eosin Y or Aqueous Eosin Y	--	--	30-60	Agitate.
10	Dehydrate	Absolute Alcohol, 4 changes	--	1	--	1 minute each change with agitation.
11	Clear	Xylene or Substitute, 3 changes	--	1	--	1 minute each change or as required if using a xylene substitute.
12	Coverslip	Permanent Mounting Media	--	--	--	

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 143-144.
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		Consult Instructions Prior to Use	
 GHS08	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, 143-144.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILINGUE PROCEDURE

PROCÉDURE DE TACHANT EN FRANÇAIS


COMPOSANTS NON INCLUS: Differentiating Solution, Bluing Solution, Eosin Y Stain, 70% d'alcool réactif


LES CRITÈRES 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 noyaux et le cytoplasme. Les noyaux sont régressive tachée en bleu au violet et le cytoplasme, le collagène, et rose musculaire au rouge.

LES NOTES DE STOCKAGE ET D'UTILISATION: Utilisez chaque composante d'après la température et la date limite d'utilisation sur l'étiquette. Si vous utilisez un substitut de xylène, déparaffinez pendant 10 minutes à chaque changement en agitant et éliminez-le pendant 2 minutes à chaque changement en agitant.

LA PROCÉDURE DE TACHANT:

 Les étapes couleur coordonnées dénotent les bûins 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	95% d'alcool réactif	--	1	--	1 minute chaque changement avec agitation.
4	Rincez 	L'eau du robinet courante	--	1	--	
5	Immergez	Gill's III Hematoxylin	--	5	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez.
6	Immergez	Differentiating Solution	--	--	1	Immergez 2-3 des trempettes pour 1 seconde chaque fois. Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez.
7	Immergez	Bluing Solution	--	--	30-40	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 2-3 minutes) et continuez.
8	Immergez	70% d'alcool réactif	--	1	--	Agitez.
9	Immergez	Eosin Y ou Aqueous Eosin Y	--	--	30-60	Agitez.
10	Déshydratez	Alcool absolu, 4 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement.
10	Éclaircissez	Xylene ou remplaçant, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise une remplaçant de Xylene.
11	Faites une Lamelle	Milieu de montage permanent	--	--	--	

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 143-144.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN EN ESPAÑOL





COMPONENTES NO INCLUIDOS: Differentiating Solution, Bluing Solution, Eosin Y Stain, 70% de reactivo de alcohol


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 núcleos y citoplasma. Los núcleos se tiñen regresivamente de color azul a púrpura y citoplasma, colágeno, y el músculo de color rosa a rojo.

NOTAS SOBRE ALMACENAMIENTO Y USO: Guarde/Use cada componente de acuerdo con la temperatura y caducidad en la etiqueta. Si usa un sustituto de xileno, desparafinar durante 10 minutos cada cambio con agitación y aclarar durante 2 minutos cada cambio con agitación.

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	95% de reactivo de alcohol	--	1	--	1 minuto cada cambio con agitación.
4	Enjuague 	Corriente de agua grifo	--	1	--	
5	Sumerja	Gill's III Hematoxylin	--	5	--	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua grifo (1 minuto) y continúe.
6	Sumerja	Differentiating Solution	--	--	1	Sumerja 2-3 veces durante 1 segundo vez. Una vez terminado, enjuague con corriente de agua grifo (1 minuto) y continúe.
7	Sumerja	Bluing Solution	--	--	30-40	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua grifo (2-3 minutos) y continúe.
8	Sumerja	70% de reactivo de alcohol	--	1	--	Agite.
8	Sumerja	Eosin Y o Aqueous Eosin Y	--	--	30-60	Agite
9	Deshidrate	Alcohol absoluto, 4 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio.
10	Clarifique	Xileno o sustituto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio o según sea necesario si se utiliza un sustituto de xileno.
11	Cubreobjetos	Medios de montaje permanente	--	--	--	

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 143-144.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.