



Human Uterus

H&E Stain Kit Procedure



100ml Kit Item #: N/A

Liter Kit Item#: N/A

Pint Kit Item #: KTHNEPT

Gallon Kit Item#: N/A

Control Slide(s)

Item#

Mast Cell CSM0125P

Uterus CSU0325P

Included Components

Harris Hematoxylin Bluing Solution

Differentiating Solution Eosin Y Stain

PRINCIPLE AND RESULTS: This kit is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to identify nuclei and cytoplasm. Nuclei is stained blue, cytoplasm pink, and other tissue shades of pink.

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.

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	Harris Hematoxylin	--	5	--	Once complete, rinse is running tap water (1 minute) and continue.
5	Immerse	Differentiating Solution	--	--	1	2-3 dips for 1 second each. Once complete, rinse is running tap water (1 minute) and continue.
6	Immerse	Bluing Solution	--	--	30-40	Once complete, rinse is running tap water (1 minute) and continue.
7	Immerse	70% Reagent Alcohol	--	1	--	Agitate.
8	Immerse	Eosin Y	--	--	30-60	Agitate.
9	Immerse	95% Reagent Alcohol	--	--	30-45	Agitate.
10	Dehydrate	Absolute Alcohol, 3 changes	--	1	--	1 minute each change.
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, 250 - 251.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

AUTOSTAINER CONFIGURATION AND NOTES:

This stain kit in the pint 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 7 baths is required to perform this procedure excluding deparaffinization, hydration, dehydration, and clearing, or 18 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		
 GHS02	Flammable	 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, 250 - 251.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILANGUAGE PROCEDURE

PROCÉDURE DE KIT DE TACHANT EN FRANÇAIS

COMPOSANTS INCLUS: Harris Hematoxylin, Differentiating Solution, Bluing Solution, Eosin Y Stain

LES CRITERES D'ÉCHANTILLONS: Sections de 4-5 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. Noyaux est tachée bleu, rose cytoplasme, et d'autres nuances de tissu de rose.

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 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	 L'eau du robinet courante	--	1	--	
4	Immergez	Harris Hematoxylin	--	5	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez.
5	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.
6	Immergez	Bluing Solution	--	--	30-40	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez.
7	Immergez	70% d'alcool réactif	--	1		Agitez.
8	Immergez	Eosin Y	--	--	30-60	Agitez.
9	Immergez	90% d'alcool réactif	--	--	30-45	Agitez.
10	Déshydratez	Alcool absolu, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement.
11	Éclaircissez	Xylene ou remplaçant, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise une remplaçant de Xylene.
12	Faites une Lamelle	Milieu de montage permanent	--	--	--	

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 250 - 251.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO PARA KIT DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES INCLUIDOS: Harris Hematoxylin, Differentiating Solution, Bluing Solution, Eosin Y 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 núcleos y citoplasma. Los núcleos se tiñen de color azul, citoplasma de color rosa, y otro tejido de color rosa tonos.

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° °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	Harris Hematoxylin	--	5	--	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua grifo (1 minuto) y continúe.
5	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.
6	Sumerja	Bluing Solution	--	--	30-40	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua grifo (1 minuto) y continúe.
7	Sumerja	70% de reactivo de alcohol	--	1		Agite.
8	Sumerja	Eosin Y	--	--	30-60	Agite.
9	Sumerja	95% de reactivo de alcohol	--	--	30-45	Agite.
10	Deshidrate	Alcohol absoluto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio.
11	Clarifique	Xileno o sustituto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio o según sea necesario si se utiliza un sustituto de xileno.
12	Cubreobjetos	Medios de montaje permanente	--	--	--	

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 250 - 251.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.