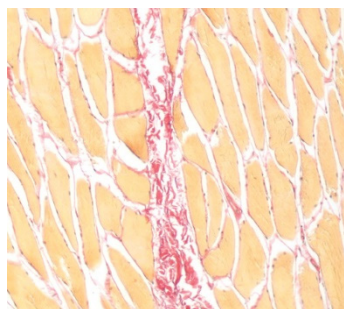




Human Uterus

Picro-Sirius Red Stain Procedure

100ml Item#: N/A
Pint Item#: STPSRPT

Liter Item#: N/A
Gallon Item#: N/A



Control Slide(s) | **Item#**
 Uterus | CSU0325P

Required Components (Not Included)

Weigert's Hematoxylin A
 Weigert's Hematoxylin B
 Glacial Acetic Acid

PRINCIPLE AND RESULTS: This stain is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens or frozen sections (in vitro) to identify collagen and muscle. Collagen stains red, muscle yellow, thick fibers yellow to orange birefringence when viewed using polarized light, thin fibers green birefringence when viewed using polarized light, and nuclei black.

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.

WORKING WEIGERT'S HEMATOXYLIN PREPARATION:

#	Action	Amount	Chemical/Reagent	Details
1	Add	25ml	Weigert's Hematoxylin A	Into a chemically clean container or new/unused plasticware.
2	Add	25ml	Weigert's Hematoxylin B	Mix thoroughly.

0.5% ACETIC ACID PREPARATION:

#	Action	Amount	Chemical/Reagent	Details
1	Add	0.5ml	Glacial Acetic Acid	Into a chemically clean container or new/unused plasticware.
2	Add	100ml	Distilled/DI Water	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	Working Weigert's Hematoxylin	--	5	--	Once complete, rinse in running tap water (2 minutes) and continue.
5	Immerse	Picro-Sirius Red Stain	--	60	--	Without rinsing, continue to next step.
6	Rinse	0.5% Acetic Acid, 2 changes	--	--	5	5 seconds each change.
7	Dehydrate	Absolute Alcohol, 3 changes	--	--	5-10	5-10 seconds 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*	--	--	--	

***NOTE:** Some permanent Mounting Mediums may cause fading over time with picric acid based stains. While MicroMount™ or PermaSlip™ is recommended for optimal staining preservation, many other mounting mediums may also provide successful results. Be sure to test your preferred Mounting Medium with this stain if not using one of the recommended products.

- Kiernan J.A.: Histological and Histochemical Methods: Theory and Practice, Ed. 3 Butterworth Heinemann; Oxford, UK; 1999.
- 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. Kiernan J.A.: Histological and Histochemical Methods: Theory and Practice, Ed. 3 Butterworth Heinemann; Oxford, UK; 1999.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILANGUAGE PROCEDURE

PROCÉDURE DE TACHANT EN FRANÇAIS

COMPOSANTS NON INCLUS: L'acide acétique glacial, l'hématoxyline A de Weigert, l'hématoxyline B de Weibert.

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

LA PRINCIPE 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 le collagène et le muscle. Collagène taches rouges, jaunes musculaires, fibres épaisses jaune à l'orange pour biréfringence lorsque visualisés à l'aide de la lumière polarisée, fibres fines biréfringence vert lorsque visualisés à l'aide de la lumière polarisée, et les noyaux noirs.

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

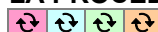
LA PRÉPARATION DE SOLUTION DE WEIGERT'S HEMATOXYLIN:

#	Action	Quantité	Chimique/Réactif	Détails
1	Ajoutez	25ml	Weigert's Hematoxylin A	Dans un récipient chimiquement propre ou un recipient en plastique nouveau/inutilisé.
2	Ajoutez	25ml	Weigert's Hematoxylin B	Complètement mélangez.

LA PRÉPARATION DE SOLUTION DE 0,5% D'ACIDE ACÉTIQUE:

#	Action	Quantité	Chimique/Réactif	Détails
1	Ajoutez	100ml	Eau distillée	Dans un récipient chimiquement propre ou un recipient en plastique nouveau/inutilisé.
2	Ajoutez	0.5ml	L'acide acétique glacial	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	Solution de Weigert's Hematoxylin	--	5	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 2 minute) et continuez.
5	Immergez	Picro-Sirius Red Stain	--	60	--	Sans rincez, continuer à l'étape suivante.
6	Rincez	Solution d'acide acétique à 0,5%, 2 changements	--	--	5	5 secondes pour chaque changement.
7	Déshydratez	Alcool absolu, 3 changements	--	--	5-10	5-10 secondes 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 permanente*	--	--	--	

*** Notez:** Quelques de médium de montage permanents peuvent occasionner la décoloration dans le temps avec la tache à base d'acide picrique. Tandis que le MicroMount™ ou PermaSlip™ est recommander pour la préservation de la tachant optimale, tant des autres médium de montage peuvent offrir de bons résultats. Assurez-vous d'essayer votre médium de montage préféré avec cette tache s'il vous n'utilisez pas un des produits recommandé.

1. Kiernan J.A.: Histological and Histochemical Methods: Theory and Practice, Ed. 3 Butterworth Heinemann; Oxford, UK; 1999.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES NO INCLUIDOS: Ácido acético glacial, Hematoxilina A de Weigert, Hematoxilina B de Weigert.

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 o secciones congeladas (in vitro) para identificar colágeno y los músculos. El colágeno se tiñen de color rojas, músculo de color amarillo, fibras gruesas de color amarillo a naranja birrefringencia cuando vieron el uso de luz polarizada, fibras finas birrefringencia de color verde cuando visto el uso de luz polarizada, y los núcleos negro.

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

PREPARACIÓN DE HEMATOXILINA DE WEIGERT:

#	Acción	Cantidad	Químico/Reactivo	Detalles
1	Añadir	25ml	Weigert's Hematoxylin A	En un recipiente químicamente limpio o una vasija de plástico nueva/sin uso.
2	Añadir	25ml	Weigert's Hematoxylin B	Mezcle completamente.

PREPARACIÓN DE SOLUCIÓN DE ÁCIDO ACÉTICO AL 0,5%:

#	Acción	Cantidad	Químico/Reactivo	Detalles
1	Añadir	100ml	Eau distillée	En un recipiente químicamente limpio o una vasija de plástico nueva/sin uso.
2	Añadir	0.5ml	Ácido acético glacial	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	Hematoxilina de Weigert	--	5	--	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua grifo (2 minutos) y continúe.
5	Sumerja	Picro-Sirius Red Stain	--	60	--	Sin enjuagar siga al siguiente paso.
6	Enjuague	Solución de ácido acético al 0,5%, 2 cambios	--	--	5	5 segundos cada cambio.
7	Deshidrate	Alcohol absoluto, 3 cambios	--	--	5-10	5-10 segundos 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*	--	--	--	

* **NOTA:** Algunos medios de montaje permanentes pueden causar decoloración en el tiempo con las manchas a base de ácido pícrico. MicroMount™ o PermaSlip™ es recomendado para una conservación óptima de la tinción, muchos otros medios de montaje también pueden proporcionar resultados exitosos. Asegúrese de probar su preferido Medio de montaje con esta mancha si no utiliza uno de los productos recomendados.

1. Kiernan J.A.: Histological and Histochemical Methods: Theory and Practice, Ed. 3 Butterworth Heinemann; Oxford, UK; 1999.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.