

Human Skeletal Muscle

## Mallory's Trichrome Stain Kit Procedure



100ml Kit Item#: KTMAL      Liter Kit Item#: N/A  
 Pint Kit Item#: KTMALPT      Gallon Kit Item#: N/A

Control Slide(s)	Item#	Included Components
Heart	CSH0725P	Bouin's Fluid
Skeletal Muscle	CSS0725P	Acid Fuchsin Stain
Trichrome	CST0125P	Phosphomolybdic Acid
Uterus	CSU0325P	Aniline Blue / Orange G 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 collagen, elastic fibers, muscle, mucous, pituitary cells, and reticulum. Collagen fibers stain blue, reticulum blue, mucous shades of blue, elastic fibers pale pink, pale yellow or unstained, muscle red, alpha cells red, beta cells blue, and nuclei red.

**SPECIMEN CRITERIA:** Appropriately fixed, paraffin-embedded, 4-6µm 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:** Preheating required. See step 4 for more information.

 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	Waterbath	Bouin's Fluid	56-62°	60	--	Immerse into preheated solution. (Optional: Immerse overnight at room temperature). Once complete, <b>rinse in running tap water (3 minutes)</b> until tissue is colorless and continue.
5	Immerse	Acid Fuchsin Stain	--	1-3	--	Without rinsing continue to next step.
6	Immerse	Phosphomolybdic Acid Solution	--	2	--	Without rinsing continue to next step.
7	Immerse	Aniline Blue / Orange G Stain	--	15	--	
8	Rinse	95% Reagent Alcohol	--	--	10-15	
9	Dehydrate	Absolute Alcohol, 3 changes	--	1	--	1 minute each change.
10	Clear	Xylene or Substitute, 3 changes	--	1	--	1 minute each change or as required if using a xylene substitute.
11	Coverslip	Permanent Mounting Media	--	--	--	

- Luna LG: Histopathologic Methods and Color Atlas of Special Stains and Tissue Artifacts; American Histolabs Inc; 1992, 439.
- Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology, 1980, 190 – 191.
- 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 5 baths is required to perform this procedure excluding deparaffinization, hydration, dehydration, and clearing, or 16 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:

<b>REF</b>	Catalogue Number		Temperature Limitation		Manufacturer	American MasterTech Scientific 1330 Thurman St. Lodi, CA 95240 USA Tel 800 860 4073 Fax 209 368 4136
<b>LOT</b>	Batch Code		Use By	<b>EC REP</b>	Representative	Emergo Europe Prinsessegracht 20 2514 AP The Hague The Netherlands
<b>IVD</b>	In Vitro Diagnostic Medical Device		Consult Instructions Prior to Use	<b>CE</b>		
 GHS05	Corrosive	 GHS07	Irritant	 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. Luna LG: Histopathologic Methods and Color Atlas of Special Stains and Tissue Artifacts; American Histolabs Inc; 1992, 439.
2. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology, 1980, 190 – 191.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

## MULTILINGUE PROCEDURE

### PROCÉDURE DE KIT DE TACHANT EN FRANÇAIS


**COMPOSANTS INCLUS:** Bouin's Fluid, Acid Fuchsin Stain, Phosphomolybdic Acid, Aniline Blue/Orange G Stain.

**LES CRITÈRES D'ÉCHANTILLONS:** Sections de 4-6 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 collagène, fibres élastiques, des muscles, des muqueuses, des cellules hypophysaires, et réticulum. Les fibres de collagène se colorent en bleu, le réticulum bleu, muqueuses nuances de bleu, fibres élastiques rose pâle, jaune pâle ou tache, musculaire rouge, les cellules alpha rouges, cellules bêta bleus, et des noyaux rouges.

**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:** La préchauffage est nécessaire. Pour l'information supplémentaire, faites référence aux étapes 4.

 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	Xylène ou remplaçant, 2 changements	--	5	--	5 minutes pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise un remplaçant de xylène.
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	Bain d'Eau	Bouin's Fluid	56°-62°	60	--	Immergez dans la solution préchauffée. (Optionnel: Immergez la diapositive pendant la nuit à la température ambiante.) Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 3 minutes) jusqu'au tissu est sans couleur et continuez.
5	Immergez	Acid Fuchsin Stain	--	1-3	--	Sans rincez, continuer à l'étape suivante.
6	Immergez	Phosphomolybdic Acid Solution	--	2	--	Sans rincez, continuer à l'étape suivante.
7	Immergez	Aniline Blue/Orange G Stain	--	15	--	
8	Rincez	95% d'alcool réactif	--	--	10-15	
9	Déshydratez	Alcool absolu, 3 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 un remplaçant de Xylene.
11	Faites une Lamelle	Milieu de montage permanent	--	--	--	

1. Luna LG: Histopathologic Methods and Color Atlas of Special Stains and Tissue Artifacts; American Histolabs Inc; 1992, 439.
2. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology, 1980, 190 – 191.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

## PROCEDIMIENTO PARA KIT DE TINCIÓN EN ESPAÑOL


**COMPONENTES INCLUIDOS:** Bouin's Fluid, Acid Fuchsin Stain, Phosphomolybdic Acid, Aniline Blue/Orange G Stain.


**CRITERIOS DE MUESTRAS:** Secciones de tejido 4-6µm apropiadamente fijadas, embebidas en parafina.

**PRINCIPLE AND RESULTS:** 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 colágeno, fibras elásticas, músculo, mucosa, células de la pituitaria, y el retículo. Las fibras de colágeno se tiñen de color azul, retículo de color azul, mucosas tonos azules, fibras elásticas de color rosa pálido, amarillo pálido, o sin manchas, músculo de color rojo, células alfa de color rojos, las células beta de color azules, y los núcleos de color rojos.

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

**PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN:** Se requiere precalentamiento. Vea paso 4 para más información.

 El color de pasos coordinados denota baños de tinción que pueden ser reutilizados durante la configuración de tinción automática.

#	Acción	Con	T <sup>a</sup> °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	Baño de agua	Bouin's Fluid	56°-62°	60	--	Sumerja en solución precalentada. (Sumerja la noche a temperatura ambiente). Una vez terminado, <b>enjuague con corriente de agua grifo (3 minutos)</b> hasta que el tejido es incoloro y continúe.
5	Sumerja	Acid Fuchsin Stain	--	1-3	--	Sin enjuagar siga al siguiente paso.
6	Sumerja	Phosphomolybdic Acid Solution	--	2	--	Sin enjuagar siga al siguiente paso.
7	Sumerja	Aniline Blue/Orange G Stain	--	15	--	
8	Enjuague	95% de reactivo de alcohol	--	--	10-15	
9	Deshidrate	Alcohol absoluto, 3 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. Luna LG: Histopathologic Methods and Color Atlas of Special Stains and Tissue Artifacts; American Histolabs Inc; 1992, 439.
2. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology, 1980, 190 – 191.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.