

Colon

Goldner's Trichrome Stain Kit Procedure



100ml Kit Item #: N/A

Liter Kit Item#: KTGRTL

Pint Kit Item #: N/A

Gallon Kit Item#: N/A

Control Slide(s)

Item#

Trichrome

CST0125P

Included Components

Bouin's Fluid	1% Acetic Acid
Weigert's Hematoxylin A	Phosphomolybdic-Orange G
Weigert's Hematoxylin B	Goldner's Trichrome Light Green Stain
Goldner's Trichrome	
Ponceau-Fuchsin	

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 and muscle. Cytoplasm and muscle are stained red to fuchsia, erythrocytes orange to red, collagen green, and nuclei blue to black.

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.

WORKING WEIGERT'S HEMATOXYLIN PREPARATION: Prepare solution at time of use. Solution expires after one use.

#	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.

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, rinse in running tap water (3 minutes) until tissue is colorless and continue.
5	Immerse	Working Weigert's Hematoxylin	--	10	--	Once complete, rinse in running tap water (5 minutes) and continue.
6	Immerse	Goldner's Trichrome Ponceau-Fuchsin	--	5	--	
7	Rinse	1% Acetic Acid	--	1	--	
8	Immerse	Phosphomolybdic -Orange G	--	30	--	Until collagen is decolorized.
9	Rinse	1% Acetic Acid	--	1	--	
10	Immerse	Goldner's Trichrome Light Green Stain	--	5-10	--	
11	Rinse	1% Acetic Acid	--	5	--	
12	Dehydrate	95% Reagent Alcohol, 2 changes	--	1	--	1 minute each change.
13	Dehydrate	Absolute Alcohol, 2 changes	--	1	--	1 minute each change.
14	Clear	Xylene or Substitute, 3 changes	--	1	--	1 minute each change or as required if using a xylene substitute.
15	Coverslip	Permanent Mounting Media	--	--	--	

- Luna, L. G. (1992). Histopathologic methods and color atlas of special stains and tissue artifacts. Gaithersburg, MD: American Histolabs. p 451 – 453
- 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 9 baths is required to perform this procedure excluding deparaffinization, hydration, dehydration, and clearing, or 21 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	33	297	9	250ml Glass Stain Dish	2	169	85
30ml Glass Coplin Jar	22	297	14	200ml Bath Autostainer	3	216	72
40ml Hellendahl Jar	16	288	18	400ml Bath Autostainer	1	153	153

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	 GHS02	Flammable	
 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

- Luna, L. G. (1992). Histopathologic methods and color atlas of special stains and tissue artifacts. Gaithersburg, MD: American Histolabs. p 451 – 453
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCÉDURE DE KIT DE TACHANT EN FRANÇAIS

COMPOSANTS INCLUS: Bouin's Fluid, Hematoxylin A, Weigert's Hematoxylin B, Goldner's Trichrome Ponceau-Fuchsin, 1% Acetic Acid, Phosphomolybdic-Orange G, Goldner's Trichrome Light Green Stain

LES CRITÈRES D'ÉCHANTILLONS: Sections de 4-6 microns de tissus fixés au manière appropriée, enfoncé dans la paraffine.

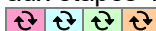
LA PRINCIPLE ET LES RÉSULTATS: Ce kit est destiné pour l'utilisation par des professionnels de laboratoire pour tacher des échantillons de tissus inclus en paraffine, lesquels sont régulièrement préparés (in vitro) pour identifier le collagène et le muscle. Cytoplasme et les muscles sont colorés rouge fuchsia, érythrocytes orange au rouge, le collagène vert, et les noyaux bleus au noir.,

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 WORKING WEIGERT'S HEMATOXYLIN: Préparez la solution au moment de l'emploi. Solution expire après une seule utilisation.

#	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	Mezcle completamente.

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 une 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	Working Weigert's Hematoxylin	--	10	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 5 minutes) et continuez.
6	Immergez	Goldner's Trichrome Ponceau-Fuchsin	--	5	--	
7	Rincez	1% Acetic Acid	--	1	--	
8	Immergez	Phosphomolybdic-Orange G	--	30	--	Jusqu'à ce que le collagène est sans couleur.
9	Rincez	1% Acetic Acid	--	1	--	
10	Immergez	Goldner's Trichrome Light Green Stain	--	5-10	--	
11	Rincez	1% Acetic Acid	--	5	--	
12	Déshydratez	95% d'alcool réactif, 2 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement.
13	Déshydratez	Alcool absolu, 2 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement.
14	Éclaircissez	Xylene ou remplaçant, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise une remplaçant de Xylene.
15	Faites une Lamelle	Milieu de montage permanent	--	--	--	

- Luna, L. G. (1992). Histopathologic methods and color atlas of special stains and tissue artifacts. Gaithersburg, MD: American Histolabs. p 451 – 453
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO PARA KIT DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES INCLUIDOS: Bouin's Fluid, Hematoxylin A, Weigert's Hematoxylin B, Goldner's Trichrome Ponceau-Fuchsin, 1% Acetic Acid, Phosphomolybdic-Orange G, Goldner's Trichrome Light Green 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 y muscular. Citoplasma y el músculo se tiñen de color rojo a fucsia, eritrocitos de naranja a rojo, verde colágeno, y los núcleos azules en negro.


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

PREPARACIÓN DE WORKING WEIGERT'S HEMATOXYLIN: Prepare la solución en el momento de su uso. Solución expira después de un uso.

	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.

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 ^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	 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, enjuague con corriente de agua grifo (3 minutos) hasta que el tejido es incoloro y continúe.
5	Sumerja	Working Weigert's Hematoxylin	--	10	--	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua grifo (5 minutos) y continúe.
6	Sumerja	Goldner's Trichrome Ponceau-Fuchsin	--	5	--	
7	Enjuague	1% Acetic Acid	--	1	--	
8	Sumerja	Phosphomolybdic-Orange G	--	30	--	Hasta el colágeno es sin color.
9	Enjuague	1% Acetic Acid	--	5	--	
10	Sumerja	Goldner's Trichrome Light Green Stain	--	5-10	--	
11	Enjuague	1% Acetic Acid	--	5	--	
12	Deshidrate	95% alcohol reactivo, 2 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio.
13	Deshidrate	Alcohol absoluto, 2 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio.
14	Clarifique	Xileno o sustituto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio o según sea necesario si se utiliza un sustituto de xileno.
15	Cubreobjetos	Medios de montaje permanente	--	--	--	

- Luna, L. G. (1992). Histopathologic methods and color atlas of special stains and tissue artifacts. Gaithersburg, MD: American Histolabs. p 451 – 453
- With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.