



Human Lung Tissue

Modified Brown-Hopps Stain Kit Procedure



100ml Kit Item #: KTBHG
 Pint Kit Item #: KTBHGPT

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

Control Slide(s) | **Item#**
 Gram +/- Gram - | CSG0225P

Included Components

Brown-Hopps 1% Crystal Violet	Brown-Hopps Gallego's Solution
Universal Iodine Solution™	Brown-Hopps Picric Acid-Acetone
Brown-Hopps 0.1% Basic Fuchsin	

Components Not Included:

Acetone (Item# SPA0343)

PRINCIPLE AND RESULTS: This kit is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to identify gram positive and gram negative bacteria. Gram positive bacteria stain blue, gram negative bacteria red, other tissue yellow, and nuclei 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.

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 DI Water	--	1	--	
4	Immerse	Brown-Hopps 1% Crystal Violet	--	2	--	Once complete, rinse in running DI water (30 seconds) and continue.
5	Immerse	Universal Iodine Solution™	--	5	--	Once complete, rinse in running DI water (30 seconds) to remove excess iodine and continue.
6	Blot	Damp Filter Paper	--	--	--	Gently blot one slide at a time with slightly damp filter.
7	Immerse	Acetone (Not Included)	--	--	1	1-5 dips for 1 second each. Once complete, rinse in running DI water (10 seconds) and continue.
8	Immerse	Brown-Hopps 0.1% Basic Fuchsin	--	5	--	Once complete, rinse in running DI water (30 seconds) and continue.
9	Immerse	Brown-Hopps Gallego's Solution	--	5	--	Differentiate. Once complete, rinse in running DI water (15 seconds) and continue.
10	Blot	Filter Paper	--	--	--	Do not blot tissue to dryness. Once complete, immerse in Acetone (1-5 dips for 1 second each) and continue.
11	Immerse	Brown-Hopps Picric-Acid Acetone	--	--	1	3 dips for 1 second each. Once complete, immerse in Acetone (3 dips for 1 second each) and continue.
12	Immerse	1:2 Mixture of Acetone-Xylene	--	--	1	5 dips for 1 second each.
13	Clear	Xylene, 2 changes	--	1	--	Fresh changes. 1 minute each change.
14	Coverslip	Permanent Mounting Media	--	--	--	

- Carson F, Hladic C: Histotechnology, A Self-Instructional Text, 3rd Edition, pgs 232 – 233.
- 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 7 baths is required to perform this procedure excluding deparaffinization, hydration, dehydration, and clearing, or 15 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	225	9	250ml Glass Stain Dish	2	169	85
30ml Glass Coplin Jar	16	216	14	200ml Bath Autostainer	2	144	72
40ml Hellendahl Jar	12	216	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	 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. Carson F, Hladic C: Histotechnology, A Self-Instructional Text, 3rd Edition, pgs 232 – 233.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILANGUAGE PROCEDURE

PROCÉDURE DE KIT DE TACHANT EN FRANÇAIS

COMPOSANTS INCLUS: Brown-Hopps 1% Crystal Violet, Universal Iodine Solution™, Brown-Hopps 0.1% Basic Fuchsin, Brown-Hopps Gallego's Solution, Brown-Hopps Picric Acid-Acetone. Les composants sans compter: Acétone (article #: SPA0343).

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

LA PRINCEPE 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 bactéries Gram-positives et Gram négatives. Bactéries gram-positives se colorent en bleu, les bactéries Gram négatives rouges, des noyaux rouges, et d'autres tissus jaune pâle au 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 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 DI (distillée) courante	--	1	--	
4	Immergez	Brown-Hopps 1% Crystal Violet	--	2	--	Une fois que c'est terminé,  rincez sous l'eau DI courante (pour 30 secondes) et continuez.
5	Immergez	Universal Iodine Solution™	--	5	--	Une fois que c'est terminé,  rincez sous l'eau DI courante (pour 30 secondes) pour enlever l'excès d'iode et de continuer.
6	Blottez	Filtre humide Papier	--	--	--	Blottez doucement les diapositives une à une avec une filtre légèrement humide.
7	Immergez	 Acétone (Sans compter)	--	--	1	1-5 des trempettes pour 1 seconde chaque fois. Une fois que c'est terminé,  rincez sous l'eau DI courante (pour 10 secondes) et continuez.
8	Immergez	Brown-Hopps 0.1% Basic Fuchsin	--	5	--	Une fois que c'est terminé,  rincez sous l'eau DI courante (pour 30 secondes) et continuer.
9	Immergez	Brown-Hopps Gallego's Solution	--	5	--	Différenciez. Une fois que c'est terminé,  rincez sous l'eau DI courante (pour 15 secondes) et continuer.
10	Blottez	Papier filtre	--	--	--	Ne blottez pas les tissus à la sécheresse. Une fois que c'est terminé,  immergez dans de l'acétone (1-5 des trempettes pour 1 seconde chaque fois) et continuer.
11	Immergez	Brown-Hopps Picric-Acid Acetone	--	--	1	3 des trempettes pour 1 seconde chaque fois. Une fois que c'est terminé,  immergez dans de l'acétone (3 des trempettes pour 1 seconde chaque fois) et continuer.
12	Immergez	1:2 Mélange d'acétone-Xylène	--	--	1	5 des trempettes pour 1 seconde chaque fois.
13	Éclaircissez	Xylène, 2 changements	--	1	--	Nouveaux changements. 1 minute pour chaque changement.
14	Faites une Lamelle	Milieu de montage permanent	--	--	--	

1. Carson F, Hladic C: Histotechnology, A Self-Instructional Text, 3rd Edition, pgs 232 – 233.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO PARA KIT DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES INCLUIDOS: Brown-Hopps 1% Crystal Violet, Universal Iodine Solution™, Brown-Hopps 0.1% Basic Fuchsin, Brown-Hopps Gallego's Solution, Brown-Hopps Picric Acid-Acetone. Componentes no incluidos: Acetona (artículo#: SPA0343).

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 gram positivos y gram negativos. Los gram positivos se tiñe de color azul, los gram negativos y los núcleos de color rojo, y otro tejido de color amarilla.

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	Tª °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 DI (Desionizada)	--	1	--	
4	Sumerja	Brown-Hopps 1% Crystal Violet	--	2	--	Una vez terminado, enjuague en corriente de agua DI (30 segundos) y continúe.
5	Sumerja	Universal Iodine Solution™	--	5	--	Una vez terminado, enjuague en corriente de agua DI (30 segundos) para eliminar el exceso de yodo y continúe.
6	Seque	Papel de filtro húmedo	--	--	--	Seque suavemente una diapositiva a la vez con filtro ligeramente húmedo.
7	Sumerja	Acetona (No está incluido.)	--	--	1	Sumerja 1-5 veces durante 1 segundo cada vez. Una vez terminado, enjuague en corriente de agua DI (10 segundos) y continúe.
8	Sumerja	Brown-Hopps 0.1% Basic Fuchsin	--	5	--	Una vez terminado, enjuague en corriente de agua DI (30 segundos) y continúe.
9	Sumerja	Brown-Hopps Gallego's Solution	--	5	--	Diferencie. Una vez terminado, enjuague en corriente de agua DI (15 segundos) y continúe.
10	Seque	Papel de filtro	--	--	--	No seque el tejido seco. Una vez terminado, Sumerja en Acetona (1-5 veces durante 1 segundo cada vez) y continúe.
11	Sumerja	Brown-Hopps Picric-Acid Acetone	--	--	1	Sumerja 3 veces durante 1 segundo cada vez. Una vez terminado, Sumerja en Acetona (3 veces durante 1 segundo cada vez) y continúe.
12	Sumerja	1: 2 Mezcla de acetona-xileno	--	--	1	Sumerja 5 veces durante 1 segundo cada vez.
13	Clarifique	Xileno o sustituto, 2 cambios	--	1	--	Cambios nuevos. 1 minuto cada cambio.
14	Cubreobjetos	Medios de montaje permanente	--	--	--	

1. Carson F, Hladic C: Histotechnology, A Self-Instructional Text, 3rd Edition, pgs 232 – 233.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.