

Human Breast Tissue

## Brown and Brenn Stain Kit Procedure, Modified



100ml Kit Item #: KTBBR

Liter Kit Item#: N/A

Pint Kit Item #: KTBBRPT

Gallon Kit Item#: N/A

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

Included Components	
Gentian Violet	1% Safranin O
Universal Iodine Solution™	Advanced Picric Acid/Acetone
Gram's Decolorizer	


**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, nuclei red, and other tissue pale yellow to 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	Gentian Violet	--	2	--	Or flood slide on slide rack. Once complete, <b>rinse in running tap water (1 minute)</b> and continue.
5	Immerse	Universal Iodine Solution™	--	1	--	Or flood on slide rack. Once complete, <b>rinse in running tap water (1 minute)</b> and continue.
6	Decolorize	Gram's Decolorizer	--	--	5-10	Until color does not bleed from tissue. Once complete, <b>rinse in running tap water (5-10 seconds)</b> and continue.
7	Immerse	1% Safranin O	--	3	--	Once complete, <b>rinse in running tap water (5-10 seconds)</b> and continue.
8	Immerse	Advanced Picric Acid/Acetone	--	--	1	1-5 dips for 1 second each, until correct differentiation is achieved.
9	Dehydrate	Absolute Alcohol, 2 changes	--	--	1-2	Fresh changes. Dip for 1-2 second 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	--	--	--	

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 235
2. 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 6 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	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:**

<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>		
	Flammable		Irritant		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, 235
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

## MULTILINGUE PROCEDURE

### PROCÉDURE DE KIT DE TACHANT EN FRANÇAIS





**COMPOSANTS INCLUS:** Gentian Violet, Universal Iodine Solution™, Gram's Decolorizer, 1% Safranin O, Advanced Picric Acid/Acetone


**LES CRITÈRES 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 bactéries Gram-positives et Gram négatives. Bactéries gram-positives se colorent en bleu, les bactéries Gram négatives rouge, un autre tissu jaune, et les noyaux rouge.

**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 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	Gentian Violet	--	2	--	Ou inondez sur un casier à diapositives. Une fois que c'est terminé, <b>rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute)</b> et continuez.
5	Immergez	Universal Iodine Solution™	--	1	--	Ou inondez sur un casier à diapositives. Une fois que c'est terminé, <b>rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute)</b> et continuez.
6	Décolorez	Gram's Decolorizer	--	--	5-10	Jusqu'à ce que la couleur ne saigne pas à travers le tissu. Une fois que c'est terminé, <b>rincez sous l'eau du robinet courante (pour 5-10 secondes)</b> et continuez.
7	Immergez	1% Safranin O	--	3	--	Une fois que c'est terminé, <b>rincez sous l'eau du robinet courante (pour 5-10 secondes)</b> et continuez.
8	Immergez	Advanced Picric Acid/Acetone	--	--	1	1-5 des trempettes pour 1 seconde chaque fois q, jusqu'à ce que, la différenciation correcte soit atteinte.
9	Déshydratez	Alcool absolu, 3 changements	--	--	1-2	Nouveaux changements. Immergez pour 1-2 secondes chaque changement.
10	Éclaircissez	Xylène ou remplaçant, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise une remplaçant de Xylene.
11	Faites une Lamelle	Milieu de montage permanent	--	--	--	

1. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 235
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

## PROCEDIMIENTO PARA KIT DE TINCIÓN EN ESPAÑOL





**COMPONENTES INCLUIDOS:** Gentian Violet, Universal Iodine Solution™, Gram's Decolorizer, 1% Safranin O, Advanced Picric Acid/Acetone


**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 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 pálido a rosa.

**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 grifo	--	1	--	
4	Sumerja	Gentian Violet	--	2	--	O inunda en el estante del portaobjeto. Una vez terminado, <b>enjuague en corriente de agua grifo (1 minuto)</b> y continúe.
5	Sumerja	Universal Iodine Solution™	--	1	--	O inunda en el estante del portaobjeto. Una vez terminado, <b>enjuague en corriente de agua grifo (1 minuto)</b> y continúe.
6	Descolorizar	Gram's Decolorizer	--	--	5-10	Hasta que el color no sangrar por el tejido. Una vez terminado, <b>enjuague en corriente de agua grifo (5-10 segundos)</b> y continúe.
7	Sumerja	1% Safranin O	--	3	--	Una vez terminado, <b>enjuague en corriente de agua grifo (5-10 segundos)</b> y continúe.
8	Sumerja	Advanced Picric Acid/Acetone	--	--	1	Sumerja 1-5 veces durante 1 segundo cada vez que se consigue la diferenciación correcta.
9	Deshidrate	Alcohol absoluto, 3 cambios	--	--	1-2	Cambios nuevos. Sumerja durante 1-2 segundos 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. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 235
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.