

Human Breast Tissue

Picric Acid / Acetone (Traditional Formulation) Stain Procedure



100ml Item #: N/A

Liter Item#: N/A

Pint Item #: STPAAPT

Gallon Item#: STPAAGAL

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

Required Components (Not Included)	
Gentian Violet	1% Safranin O
Universal Iodine Solution™	Gram's Decolorizer

PRINCIPLE AND RESULTS: This stain is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens or smears (in vitro) to assist in the identification of gram positive and gram negative bacteria. Picric Acid Acetone differentiates tissue colors by removing excess Safranin O stain while staining the background yellow.

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, rinse in running tap water (1 minute) and continue.
5	Immerse	Universal Iodine Solution™	--	1	--	Or flood on slide rack. Once complete, rinse in running tap water (1 minute) and continue.
6	Decolorize	Gram's Decolorizer	--	--	5-10	Until color does not bleed from tissue. Once complete, rinse in running tap water (5-10 seconds) and continue.
7	Immerse	1% Safranin O	--	3	--	Once complete, rinse in running tap water (5-10 seconds) and continue.
8	Immerse	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. Carson FL Hladik C: Histotechnology, A Self-Instructional Text; 3rd Edition, 2009, 231-232.
2. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 234-235.
3. 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		
 GHS02	Flammable	 GHS07	Irritant			

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 FL Hladik C: Histotechnology, A Self-Instructional Text; 3rd Edition, 2009, 231-232.
2. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 234-235.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILANGUAGE PROCEDURE

PROCÉDURE DE TACHANT EN FRANÇAIS

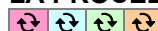
COMPOSANTS INCLUS: Gentian Violet, Universal Iodine Solution™, Gram's Decolorizer, 1% Safranin O

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

LA PRINCIPLE ET LES RÉSULTATS: Cette tache est destinée à être utilisée par des professionnels de laboratoire pour tacher des échantillons de tissus ou des frottis de paraffine préparés de manière routinière (in vitro) pour aider à l'identification de bactéries Gram positives et Gram négatives. L'acide Picrique L'acétone différencie les couleurs des tissus en éliminant l'excès de coloration Safranin O tout en colorant le jaune fond.

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, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez.
5	Immergez	Universal Iodine Solution™	--	1	--	Ou inondez sur un casier à diapositives. Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) 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, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 5-10 secondes) et continuez.
7	Immergez	1% Safranin O	--	3	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 5-10 secondes) et continuez.
8	Immergez	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. Carson FL Hladik C: Histotechnology, A Self-Instructional Text; 3rd Edition, 2009, 231-232.
2. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 234-235.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES INCLUIDOS: Gentian Violet, Universal Iodine Solution™, Gram's Decolorizer, 1% Safranin O

CRITERIOS DE MUESTRAS: Secciones de tejido 4-5µm apropiadamente fijadas, embebidas en parafina.

PRINCIPIO Y RESULTADOS: Esta mancha está destinada a ser utilizada por profesionales de laboratorio para teñir muestras de tejido embebidas en parafina preparadas rutinariamente o frotis (in vitro) para ayudar en la identificación de bacterias gram positivas y gram negativas. Picric Acid Acetone diferencia los colores de los tejidos eliminando el exceso de mancha Safranin O mientras tiñe el amarillo de fondo.

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, enjuague en corriente de agua grifo (1 minuto) y continúe.
5	Sumerja	Universal Iodine Solution™	--	1	--	O inunda en el estante del portaobjeto. Una vez terminado, enjuague en corriente de agua grifo (1 minuto) y continúe.
6	Descolorizar	Gram's Decolorizer	--	--	5-10	Hasta que el color no sangrar por el tejido. Una vez terminado, enjuague en corriente de agua grifo (5-10 segundos) y continúe.
7	Sumerja	1% Safranin O	--	3	--	Una vez terminado, enjuague en corriente de agua grifo (5-10 segundos) y continúe.
8	Sumerja	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. Carson FL Hladik C: Histotechnology, A Self-Instructional Text; 3rd Edition, 2009, 231-232.
2. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 234-235.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.