



Human Brain

Luxol Fast Blue Stain Procedure for Myelin


100ml Item#: STLFB100

Liter Item#: N/A

Pint Item#: STLFBPT

Gallon Item#: N/A

Control Slide(s)
Item#

Cerebellum

CSC0825P

Required Components (Not Included)

0.05% Lithium Carbonate

70% Reagent Alcohol

Cresyl Echt Violet Stain

PRINCIPLE AND RESULTS: This stain is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to identify myelin sheath and Nissl substance. Myelin fibers stain blue to turquoise, Nissl substance purple to violet, and nuclei purple to violet.

SPECIMEN CRITERIA: Appropriately fixed, paraffin-embedded, 8-10µm tissue section.

STORAGE AND USAGE NOTES: Store/Use 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 DI Water	--	1	--	
4	Waterbath	Luxol Fast Blue Stain	60°	60	--	Immerse into preheated solution. Once complete, rinse in running DI water (1 minute) and continue.
5	Immerse	0.05% Lithium Carbonate	--	--	0.5	3-5, quick dips, for half a second each to differentiate gray and white matter.
6	Immerse	70% Reagent Alcohol, 2 changes	--	--	0.5	Half second dips, each change until the gray and white matter is clearly distinguished; nuclei should be colorless and myelin should be turquoise against a pale blue-gray background. Use a quick DI water rinse and microscope to check for correct differentiation. Once complete, rinse in running DI water (1 minute) and continue.
7	Immerse	Cresyl Echt Violet Stain	--	10	--	Once complete, rinse in running DI water (5-10 secs) and continue.
8	Immerse	70% Reagent Alcohol	--	--	0.5	3-5, quick dips, for half a second each.
9	Dehydrate	Absolute Alcohol, 3 changes	--	--	3	3 seconds each change with agitation (excess time will decolorize Cresyl Echt Violet Stain).
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. Kluver H Barrera EA: A Method for the combined staining of cells and fibers in the nervous system; J Neuropathol Exp Neurol, 1953, 12: 400-403.
2. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 252 - 253, 263 - 264.
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	 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. Kluver H Barrera EA: A Method for the combined staining of cells and fibers in the nervous system; J Neuropathol Exp Neurol, 1953, 12: 400-403.
2. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 252 - 253, 263 - 264.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILANGUAGE PROCEDURE

PROCÉDURE DE TACHANT EN FRANÇAIS

COMPOSANTS NON INCLUS: 0.05% Lithium Carbonate, 70% d'alcool réactif, Cresyl Echt Violet Stain.

LES CRITERES D'ÉCHANTILLONS: Sections de 8-10 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 incrustés de paraffine préparés régulièrement (in vitro) pour identifier la gaine de myéline et la substance Nissl. Les fibres de myéline teillent le bleu à la turquoise, la substance Nissl violet au violet et les noyaux violets à violet.

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 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	Bain d'Eau	Luxol Fast Blue Stain	60°	60	--	Immergez dans la solution préchauffée. Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 1 minute) et continuez.
5	Immergez	0.05% Lithium Carbonate	--	--	0.5	Afin de différencier la matière grise de la matière blanche, plongez rapidement la diapositive 3-5 fois, pour une demie seconde chaque fois.
6	Immergez	70% d'alcool réactif, 2 changements	--	--	0.5	Pour chaque changement, plongez pour une demie seconde, jusqu'à la matière grise et la matière blanche sont vraiment distinguées; Les noyaux devraient être sans couleur et la myéline devrait être turquoise contre le fond de bleu-gris pâle. Utilisez un rinçage à l'eau DI rapide et un microscope pour vérifier la différenciation correcte. Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 1 minute) et continuez.
7	Immergez	Cresyl Echt Violet Stain	--	10	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 5-10 secondes) et continuez.
8	Immergez	70% d'alcool réactif	--	--	0.5	Plongez rapidement la diapositive 3-5 fois, pour une demie seconde chaque fois.
9	Déshydratez	Alcool absolu, 3 changements	--	--	3	3 secondes à chaque changement avec agitation (trop de temps va décoloré la tache de Cresyl Echt Violet).
10	Éclaircissez	Xylene ou remplaçant, 3 changements	--	1	--	1 minuto cada cambio o según sea necesario si se utiliza un sustituto de xileno.
11	Faites une Lamelle	Milieu de montage permanent	--	--	--	

1. Kluver H Barrera EA: A Method for the combined staining of cells and fibers in the nervous system; J Neuropathol Exp Neurol, 1953, 12: 400-403.
2. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 252 - 253, 263 - 264.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES NO INCLUIDOS: 0.05% Lithium Carbonate, 70% de alcohol reactivo, Cresyl Echt Violet Stain.

CRITERIOS DE MUESTRAS: Secciones de tejido 8-10µm apropiadamente fijadas, embebidas en parafina.

PRINCIPLE AND RESULTS: Esta mancha está destinada a ser utilizada por profesionales de laboratorio para teñir muestras de tejido embebidas en parafina preparadas rutinariamente (in vitro) para identificar la vaina de mielina y la sustancia de Nissl. Las fibras de mielina se tiñen de azul a turquesa, la sustancia de Nissl de violeta a violeta, y los núcleos de púrpura a violeta.

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	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	Baño de agua	Luxol Fast Blue Stain	60°	60	--	Sumerja en solución precalentada. Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (1 minuto) y continúe.
5	Sumerja	0.05% Lithium Carbonate	--	--	0.5	Sumerja rápidamente 3-5 veces durante 0.5 segundos cada vez para diferenciar gris y blanco importar.
6	Sumerja	70% de alcohol reactivo, 2 cambios	--	--	0.5	Sumerja para 0.5 segundos cada cambio hasta que la gris y blanco importar es distinguen claramente; núcleos debe ser incolora y mielina deben ser de color turquesa sobre un fondo azul-gris pálido. Utilice un enjuague rápido de agua DI y el microscopio para verificar si hay diferenciación. Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (1 minuto) y continúe.
7	Sumerja	Cresyl Echt Violet Stain	--	10	--	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua DI (5-10 segundos) y continúe.
8	Sumerja	70% de alcohol reactivo	--	--	0.5	Sumerja rápidamente 3-5 veces durante 0.5 segundos cada vez.
9	Deshidrate	Alcohol absoluto, 3 cambios	--	--	3	3 segundos cada cambio con agitación (exceso de tiempo será decolorar Cresyl Echt Violet Stain).
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. Kluver H Barrera EA: A Method for the combined staining of cells and fibers in the nervous system; J Neuropathol Exp Neurol, 1953, 12: 400-403.
2. Sheehan DC Hrapchak BB: Theory and Practice of Histotechnology; 1980, 252 - 253, 263 - 264.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.