

Human Adrenal Gland

Congo Red Amyloid Stain Procedure

100ml Item #: STCRE100

Liter Item#: STCRELT

Pint Item #: STCREPT

Gallon Item#: N/A

Control Slide(s)
Item#

Amyloid

CSA0425P

Required Components (Not Included)

Sodium Hydroxide

Modified Mayer's Hematoxylin

PRINCIPLE AND RESULTS: This stain is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens or frozen sections (in vitro) to identify amyloid deposits. Amyloid stains pale pink to red (Birefringent if viewed using a polarized light microscope).

SPECIMEN CRITERIA: Appropriately fixed, paraffin-embedded or frozen tissue section cut at 8-10µm.

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.

1% SODIUM HYDROXIDE PREPARATION: Prepare solution at time of use. Solution expires after one use.

#	Action	Amount	Chemical/Reagent	Details
1	Add	1gm	Sodium Hydroxide	Into a chemically cleaned container or new/unused plasticware.
2	Add	100ml	Distilled Water	Mix thoroughly. Allow solution to cool to room temperature before use.

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	Congo Red Amyloid Stain	--	60	--	Without rinsing, continue to next step.
5	Immerse	1% Sodium Hydroxide	--	--	15-20	Differentiate until Amyloid is pink to red. Use a quick tap water rinse and microscope to check for correct differentiation. Once complete, rinse in running tap water (1 minute) and continue.
6	Immerse	Modified Mayer's Hematoxylin	--	3	--	Once complete, rinse in running tap water (1 minute) and continue.
7	Dehydrate	Absolute Alcohol, 3 changes	--	1	--	1 minute each change.
8	Clear	Xylene or Substitute, 3 changes	--	1	--	1 minute each change or as required if using a xylene substitute.
9	Coverslip	Permanent Mounting Media	--	--	--	

1. A.F.I.P. Manual Laboratory Methods in Histotechnology; pg 168, 1992.
2. Lilly; Histopathologic Technique; pg 293.
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	 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. A.F.I.P. Manual Laboratory Methods in Histotechnology; pg 168, 1992.
2. Lilly; Histopathologic Technique; pg 293.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

MULTILANGUAGE PROCEDURE

PROCÉDURE DE TACHANT EN FRANÇAIS

COMPOSANTS NON INCLUS: Hydroxyde de sodium ou Hématoxyline modifiée et Mayer

LES CRITERES D'ÉCHANTILLONS: Sections de 8-10 microns de tissus fixés au manière appropriée, enfoncé dans la paraffine ou des sections congelées.

LA PRINCIPE 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 dépôts d'amyloïde. Amyloïde taches rose pâle au rouge (Biréfringente si visualisé à l'aide d'un microscope à lumière polarisée).

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 1% HYDROXYDE DE SODIUM: Préparez la solution au moment de l'emploi. Solution expire après une seule utilisation.

#	Action	Quantité	Chimique/Réactif	Détails
1	Ajoutez	1gm	Hydroxyde de sodium	Dans un récipient chimiquement propre ou un recipient en plastique nouveau.
2	Ajoutez	100ml	Eau distillée	Complètement mélangez. Laisser la solution refroidir à température ambiante avant utilisation.

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	Xylene 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	Congo Red Amyloid Stain	--	60	--	Sans rincez, continuer à l'étape suivante.
5	Immergez	1% Sodium Hydroxide	--	--	15-20	Différenciez jusqu'à amyloïde est rose à rouge. Utilisez un rinçage à l'eau du robinet rapide et un microscope pour vérifier la différenciation correcte. Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez.
6	Immergez	Modified Mayer's Hematoxylin	--	3	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau du robinet courante (pour 1 minute) et continuez.
7	Déshydratez	Alcool absolu, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement.
8	Éclaircissez	Xylene ou remplaçant, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise une remplaçant de Xylene.
9	Faites une Lamelle	Milieu de montage permanent	--	--	--	

1. A.F.I.P. Manual Laboratory Methods in Histotechnology; pg 168, 1992.
2. Lilly; Histopathologic Technique; pg 293.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

PROCEDIMIENTO DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES NO INCLUIDOS: Hidróxido de Sodio y Hematoxilina Modificada de Mayer.

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

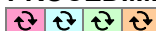
PRINCIPIO Y RESULTADOS: Este kit está diseñado para su uso por profesionales de laboratorio para teñir muestras de tejido embebidas en parafina preparadas de forma rutinaria (in vitro) para identificar los depósitos de amiloide. Amiloide se tiñe de rosa pálido a rojo (Birrefringente si se ve usando un microscopio de luz polarizada).

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

PREPARACIÓN DE LA SOLUCIÓN DE SOLUCIÓN DE HIDRÓXIDO SÓDICO AL 1%: Prepare la solución en el momento de su uso. Solución expira después de un uso.

#	Acción	Cantidad	Químico/Reactivo	Detalles
1	Añadir	1gm	Hidróxido de sodio	En un recipiente químicamente limpio o una vasija de plástico nueva/sin uso.
2	Añadir	100ml	Agua Destilada/DI (Desionizada)	Mezcle completamente. Dejar enfriar la solución a temperatura ambiente antes de usar

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	Congo Red Amyloid Stain	--	60	--	Sin enjuagar siga al siguiente paso.
5	Sumerja	Solución de hidróxido sódico al 1%	--	--	15-20	Diferenciar hasta amiloide es de color rosa o rojo. Utilice un enjuague de agua grifo rápido y el microscopio para verificar si hay diferenciación correcta. Una vez terminado, enjuague con corriente de grifo (1 minuto) y continúe.
6	Sumerja	Hematoxilina modificada de Mayer	--	3	--	Una vez terminado, enjuague con corriente de agua grifo (1 minuto) y continúe.
7	Deshidrate	Alcohol absoluto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio.
8	Clarifique	Xileno o sustituto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto cada cambio o según sea necesario si se utiliza un sustituto de xileno.
9	Cubreobjetos	Medios de montaje permanente	--	--	--	

1. A.F.I.P. Manual Laboratory Methods in Histotechnology; pg 168, 1992.
2. Lilly; Histopathologic Technique; pg 293.
3. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.