

Human Adrenal Gland

Congo Red Amyloid Stain Kit Procedure

100ml Kit Item #: KTCRE

Liter Kit Item#: KTCRELT

Pint Kit Item #: KTCREPT

Gallon Kit Item#: N/A



Control Slide(s)

Amyloid Alpha

Item#

CSA0425P

Included Components

Congo Red Amyloid Stain

1% Sodium Hydroxide

Modified Mayer's Hematoxylin


PRINCIPLE AND RESULTS: This kit 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 stain pale pink to red (Birefringent if viewed using a polarized light microscope) and nuclei blue.

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

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	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.

AUTOSTAINER CONFIGURATION AND NOTES:

This stain kit in the pint 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 4 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	50	1000	20	250ml Glass Stain Dish	4	750	188
30ml Glass Coplin Jar	33	990	30	200ml Bath Autostainer	5	800	160
40ml Hellendahl Jar	25	1000	40	400ml Bath Autostainer	2	680	340

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		
	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. 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.

MULTILINGUE PROCEDURE

PROCÉDURE DE KIT DE TACHANT EN FRANÇAIS


COMPOSANTS INCLUS: Congo Red Amyloid Stain, 1% Sodium Hydroxide, Modified Mayer's Hematoxylin

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

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 dépôts d'amyloïde. Amyloïde tache rose pâle au rouge (Biréfringente si visualisé à l'aide d'un microscope à lumière polarisée) et les noyaux bleu.

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	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 PARA KIT DE TINCIÓN EN ESPAÑOL


COMPONENTES INCLUIDOS: Congo Red Amyloid Stain, 1% Sodium Hydroxide, Modified Mayer's Hematoxylin


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 ve usando un microscopio de luz polarizada) y los núcleos azul.

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	T ^a °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	1% Sodium Hydroxide	--	--	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	Modified Mayer's Hematoxylin	--	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.