



Human Liver

Alkaline Congo Red Amyloid Stain Kit Procedure



100ml Kit Item #: KTACR

Liter Kit Item#: N/A

Pint Kit Item #: KTACRPT

Gallon Kit Item#: N/A

Control Slide(s) | **Item#**
Amyloid Alpha | CSA0425P

Included Components	
Alkaline Congo Red Solution	Alkaline Alcohol Solution
Modified Mayer's Hematoxylin	1% Sodium Hydroxide

PRINCIPLE AND RESULTS: This kit is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) or frozen sections 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 7-9µm.

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.

WORKING ALKALINE CONGO RED SOLUTION PREPARATION: Prepare solution at time of use.

#	Action	Amount	Chemical/Reagent	Details
1	Add	50ml	Alkaline Congo Red Solution	Shake before use. Pour into a coplin jar or container.
2	Add	8 Drops	1% Sodium Hydroxide	Mix thoroughly. If allowed to stand, mix 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 DI Water	--	1	--	
4	Immerse	Working Alkaline Congo Red Solution	--	10	--	Once complete, rinse in running DI water (30 seconds) and continue.
5	Immerse	Alkaline Alcohol Solution	--	--	1	5-10 dips for 1 second each until Amyloid is pink to red. Use a quick DI water rinse and microscope to check for correct differentiation. Once complete, rinse in running DI water (1 minute) and continue.
6	Immerse	Modified Mayer's Hematoxylin	--	1	--	
7	Rinse	Running Tap Water	--	1	--	
8	Dehydrate	Absolute Alcohol, 3 changes	--	1	--	1 minute each change.
9	Clear	Xylene or Substitute, 3 changes	--	1	--	1 minute each change or as required if using a xylene substitute.
10	Coverslip	Permanent Mounting Media	--	--	--	

1. Carson FL Hladik C: Histotechnology A Self-Instructional Text; 2009, 152–154.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2018.

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. Standard Working Alkaline Congo Red Solution preparation procedures yields approximately 50ml of solution and must be scaled up to accommodate desired autostainer bath size. A minimum of 5 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:

	Catalogue Number		Temperature Limitation		Manufacturer	StatLab Medical Products 2090 Commerce Drive McKinney, TX 75069 www.statlab.com 800-442-3573
	Batch Code		Use By			
	In Vitro Diagnostic Medical Device		Consult Instructions Prior to Use			
	Flammable		Irritant		Health Hazard	

1. Carson FL Hladik C: Histotechnology A Self-Instructional Text; 2009, 152– 154.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2018.

MULTILINGUE PROCEDURE

PROCÉDURE DE KIT DE TACHANT EN FRANÇAIS

COMPOSANTS INCLUS: Alkaline Congo Red Solution, Alkaline Alcohol Solution, Modified Mayer's Hematoxylin, 1% Sodium Hydroxide

LES CRITERES D'ÉCHANTILLONS: Sections de 7-9 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 dépôts amyloïdes. Amyloïde tache rose au rouge (biréfringente si visualisé à l'aide d'un microscope à lumière polarisée) et les noyaux bleus.

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 LA SOLUTION DE WORKING ALKALINE CONGO RED: Préparez la solution au moment de l'emploi.

#	Action	Quantité	Chimique/Réactif	Détails
1	Ajoutez	50 ml	Alkaline Congo Red Solution	Agiter avant utilisation. Versez le contenu dans un bocal ou un récipient de type Coplin.
2	Ajoutez	8 gouttes	1% Sodium Hydroxide	Mélanger soigneusement. Si on laisse reposer, mélanger avant utilisation.

LA PROCÉDURE DE TACHANT:

 Les étapes couleur coordonnées dénotent les bûins 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 DI (distillée) courante	-	1	-	
4	Immergez	Solution de Working Alkaline Congo Red	-	10	-	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 30 secondes) et continuez.
5	Immergez	Alkaline Alcohol Solution	-	-	1	5-10 des trempettes pour 1 seconde chaque fois jusqu'à amyloïde est rose à rouge. Utilisez un rinçage sous l'eau DI rapide et microscope pour vérifier la différenciation correcte. Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 1 minute) et continuez.
6	Immergez	Modified Mayer's Hematoxylin	-	1	-	
7	Rincez	L'eau du robinet courante	-	1	-	
8	Déshydratez	Alcool absolu, 3 changements	-	1	-	1 minute pour chaque changement.
9	Éclaircissez	Xylene ou remplaçant, 3 changements	-	1	-	1 minute pour chaque changement ou comme nécessité s'il on utilise une remplaçant de Xylene.
10	Faites une Lamelle	Milieu de montage permanent	-	-	-	

1. Carson FL Hladik C: Histotechnology A Self-Instructional Text; 2009, 152– 154.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2018.

PROCEDIMIENTO PARA KIT DE TINCIÓN EN ESPAÑOL

COMPONENTES INCLUIDOS: Alkaline Congo Red Solution, Alkaline Alcohol Solution, Modified Mayer's Hematoxylin, 1% Sodium Hydroxide

CRITERIOS DE MUESTRAS: Secciones de tejido 7-9µm o secciones congeladas 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 tiñen de color rosa a rojo (Birrefringente si se ve el uso de un microscopio de luz polarizada) y los núcleos de color azul.

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

PREPARACIÓN DE LA SOLUCIÓN DE WORKING ALKALINE CONGO RED: Prepare la solución en el momento de su uso.

#	Acción	Cantidad	Químico/Reactivo	Detalles
1	Añadir	50 ml	Alkaline Congo Red Solution	En una jarra coplin o contenedor.
2	Añadir	8 Gotas	1% Sodium Hydroxide	Mezclar bien. Si se deja en reposo, mezclar antes de su uso.

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 DI (Desionizada)	-	1	-	
4	Sumerja	Solución de Working Alkaline Congo Red Solution	-	10	-	Una vez terminado, enjuague en corriente de agua DI (30 segundos) y continúe.
5	Sumerja	Alkaline Alcohol Solution	-	-	1	Sumerja 5-10 veces por 1 segundo cada vez hasta amiloide es de color rosa a roja. Utilice un enjuague de agua DI rápido y el microscopio para verificar si hay diferenciación correcta. Una vez terminado, enjuague en corriente de agua DI (1 minuto) y continúe.
6	Sumerja	Modified Mayer's Hematoxylin	-	1	-	
7	Enjuague	Corriente de agua grifo	-	1	-	
8	Deshidrate	Alcohol absoluto, 3 cambios	-	1	-	1 minuto cada cambio.
9	Clarifique	Xileno o sustituto, 3 cambios	-	1	-	1 minuto cada cambio o según sea necesario si se utiliza un sustituto de xileno.
10	Cubreobjetos	Medios de montaje permanente	-	-	-	

1. Carson FL Hladik C: Histotechnology A Self-Instructional Text; 2009, 152– 154.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2018.