

Human Brain

## Heidenhain's Aniline Blue-Azan Stain Kit Procedure


**100ml Kit Item #:** KTHEI

**Liter Kit Item#:** N/A

**Pint Kit Item #:** N/A

**Gallon Kit Item#:** N/A

**Control Slide(s)**
**Item#**

Bone Marrow CSB0325P

Skeletal Muscle CSS0725P

Uterus CSU0325P

**Included Components**

Azocarmine B Solution 5% Phosphotungstic Acid

0.1% Aniline Alcohol Solution Aniline Blue, Heidenhain's

1% Acetic Alcohol Solution

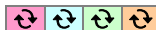
**PRINCIPLE AND RESULTS:** This kit is intended for use by laboratory professionals to stain routinely prepared paraffin embedded tissue specimens (in vitro) to identify collagen, muscle, reticulum, cytoplasm, chromatin, osteocytes, and neuroglia. Chromatin, neuroglia and osteocytes stain red, collagen and reticulum blue, cytoplasm pink to blue, and muscle red to 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:** 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	Filtered Azocarmine B Solution	56°	15	--	Immerse into preheated solution. Once complete, discard solution and <b>rinse in running DI water (1 minute)</b> and continue.
5	Immerse	0.1% Aniline Alcohol Solution	--	--	10-15	Differentiate until cytoplasm and connective tissue are pale pink and nuclei are well defined (use microscope).
6	Rinse	1% Acetic Alcohol Solution	--	--	10-15	To stop differentiation.
7	Immerse	5% Phosphotungstic Acid	--	10-15	--	Once complete, <b>rinse in running DI water (1 minute)</b> and continue.
8	Immerse	Aniline Blue, Heidenhain's	--	10-15	--	Until the finest connective tissue fibers are well defined (use microscope). Once complete, <b>rinse in running DI water (1 minute)</b> and continue.
9	Dehydrate	Absolute Alcohol, 3 changes	--	1	--	1 minute 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. Sheehan DC Hrapchak BB; Theory and practice of Histotechnology; 1980; 190.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

**AUTOSTAINER CONFIGURATION AND NOTES:**

This stain kit is not available in the pint or larger size.

**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	10	132	14	250ml Glass Stain Dish	n/a	n/a	n/a
30ml Glass Coplin Jar	6	119	20	200ml Bath Autostainer	n/a	n/a	n/a
40ml Hellendahl Jar	5	132	27	400ml Bath Autostainer	n/a	n/a	n/a

**CE MARKINGS AND DESIGNATIONS:**

	Catalogue Number		Temperature Limitation		Manufacturer	American MasterTech Scientific 1330 Thurman St. Lodi, CA 95240 USA Tel 800 860 4073 Fax 209 368 4136
	Batch Code		Use By		Representative	Emergo Europe Prinsessegracht 20 2514 AP The Hague The Netherlands
	In Vitro Diagnostic Medical Device		Consult Instructions Prior to Use			
	Flammable		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. Sheehan DC Hrapchak BB; Theory and practice of Histotechnology; 1980; 190.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

## MULTILINGUE PROCEDURE

### PROCÉDURE DE KIT DE TACHANT EN FRANÇAIS

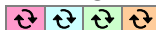
**COMPOSANTS INCLUS:** Azocarmine B Solution, 0.1% Aniline Alcohol Solution, 1% Acetic Alcohol Solution, 5% Phosphotungstic Acid, Aniline Blue, Heidenhain's

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

**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 le collagène, les muscles, le réticulum, cytoplasme, la chromatine, ostéocytes, et neuroglia. Chromatine, neuroglia et ostéocytes tache rouge, le collagène et le réticulum bleu, cytoplasme rose au bleu, et le muscle rouge au jaune.

**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	Azocarmine B Solution filtrée	56°	15	--	Immergez dans la solution préchauffée. Une fois que c'est terminé, défaussez la solution comme il faut et rincez sous l'eau DI courante (pour 1 minute) et continuez.
5	Immergez	0.1% Aniline Alcohol Solution	--	--	10-15	Différenciez jusqu'à cytoplasme et du tissu conjonctif sont rose pâle et les noyaux sont bien définis (utilisez un microscope).
6	Rincez	1% Acetic Alcohol Solution	--	--	10-15	Afin d'arreter la différenciation.
7	Immergez	5% Phosphotungstic Acid	--	10-15	--	Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 1 minute) et continuez.
8	Immergez	Aniline Blue, Heidenhain's	--	10-15	--	Jusqu'au plus fin des fibres de tissu conjonctif sont bien défini (utilisez un microscope). Une fois que c'est terminé, rincez sous l'eau DI courante (pour 1 minute) et continuez.
9	Déshydratez	Alcool absolu, 3 changements	--	1	--	1 minute pour chaque changement.
10	Éclaircissez	Xylene 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. Sheehan DC Hrapchak BB; Theory and practice of Histotechnology; 1980; 190.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.

## PROCEDIMIENTO PARA KIT DE TINCIÓN EN ESPAÑOL





**COMPONENTES INCLUIDOS:** Azocarmine B Solution, 0.1% Aniline Alcohol Solution, 1% Acetic Alcohol Solution, 5% Phosphotungstic Acid, Aniline Blue Heidenhain's


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

**PRINCIPLE AND RESULTS:** 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 colágeno, musculares, retículo, citoplasma, cromatina, osteocitos y neuroglia. Cromatina, neuroglia y osteocitos se tiñen de color roja, colágeno y retículo de color azul, citoplasma de color rosa al azul, y músculo de color rojo a amarillo.

**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	T <sup>a</sup> °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	Azocarmine B Solution filtrada	56°	15	--	Sumerja en solución precalentada. Una vez terminado, deseche la solución y <b>enjuague con corriente de agua DI (1 minuto)</b> y continúe.
5	Sumerja	0.1% Aniline Alcohol Solution	--	--	10-15	Diferenciar hasta el citoplasma y el tejido conectivo es de color rosa pálido y núcleos están bien definidos (el uso del microscopio).
6	Enjuague	1% Acetic Alcohol Solution	--	--	10-15	Para detener la diferenciación.
7	Sumerja	5% Phosphotungstic Acid	--	10-15	--	Una vez terminado, <b>enjuague con corriente de agua DI (1 minuto)</b> y continúe.
8	Sumerja	Aniline Blue, Heidenhain's	--	10-15	--	Hasta las mejores fibras del tejido conectivo están bien definidos (uso microscopio). Una vez terminado, <b>enjuague con corriente de agua DI (1 minuto)</b> y continúe.
9	Deshidrate	Alcohol absoluto, 3 cambios	--	1	--	1 minuto 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. Sheehan DC Hrapchak BB; Theory and practice of Histotechnology; 1980; 190.
2. With modifications by AMTS R&D Department, 1979-2019.