

# AZOPHLOXINE boja u prahu, C.I. 18050

IVD In vitro dijagnostički medicinski proizvod CE

## Red 2G, Acid Red 1

### UPUTA ZA RUKOVANJE

REF Kataloški broj: AZO-P-5 (5 g)

AZO-P-25 (25 g)

#### Uvod

Histologija, citologija i druge srodne znanstvene discipline proučavaju mikroskopsku anatomiju tkiva i stanica. Kako bi se postigla dobra vizualizacija tkivnih i staničnih struktura, potrebno ih je pravilno obojiti. Azophloxine boja u prahu koristi se kao alternativa Biebrich Scarlet boji u Masson i Masson Goldner trikromnim metodama bojenja.

#### Opis proizvoda

- **AZOPHLOXINE boja u prahu** – boja u prahu za pripremu otopine za bojenje u histologiji

#### Primjer primjene Azophloxine otopine za bojenje u Masson Goldner trikromnom kompletu

#### Ostali reagensi i kemikalije kojisu upotrijebljeni u metodi:

- Ledena octena kiselina
- Ponceau 2R boja u prahu
- Fuchsin Acid boja u prahu
- Hematoksilin, Weigert A, Feri reagens, Weigert B, P.T.A.-P.M.A. reagens, Fast Green F.C.F. reagens, 1%-tna otopina octene kiseline (reagensi BioGnostvog Masson Goldner trichrome kompleta, kat. br. MGT-100T, MGT-K-100, MGT-K-500)

#### Priprema otopina za bojenje

Ponceau 2R/Fuchsin Acid otopina

- Pomiješati 1,5 g Ponceau 2R i 0,5 g Fuchsin Acid boja u prahu i otopiti u 98 mL destilirane (demi) vode
- dodati 2 mL ledene octene kiseline

Azophloxine otopina

- Otopiti 0,5 g Azophloxine boje u prahu u 99,4 mL destilirane (demi) vode
- dodati 0,6 mL ledene octene kiseline

Radna otopina Ponceau 2R/Fuchsin Acid/Azophloxine

- Pomiješati 12 mL Ponceau 2R/Fuchsin Acid otopine i 8 mL Azophloxine otopine.
- Dodati 80 mL 0,2%-tne otopine octene kiseline (napravljene miješanjem 0,16 mL ledene octene kiseline i 79,84 mL destilirane (demi) vode)

#### Priprema histoloških preparata za bojenje

- Tkivni uzorak kvalitetno fiksirati (Formaldehid NB 4%, Formaldehid NB 10%), isprati vodom i dehidrirati kroz seriju uzlaznih alkoholnih otopina (Histanol 70, Histanol 80, Histanol 95 i Histanol 100).
- Prosvjetliti preparat intermedijem; ksilenom (BioClear) ili supstitutom ksilena (BioClear New).
- Infiltrirati i uklopiti preparat u parafin (BioWax Plus 56/58, BioWax 56/58, BioWax Blue, BioWax Micro).
- Parafinski blok narezati na 4-6 mikrona tanke rezove i montirati na VitroGnost predmetno staklo.

#### Postupak bojenja uzorka

1.	Deparafinacija u ksilenu (BioClear) ili supstitutu ksilena (BioClear New)	3 izmjene u trajanju od 10 minuta
2.	Rehidracija u 100%-tnom alkoholu (Histanol 100)	2 izmjene u trajanju od 5 i 3 minute
3.	Rehidracija u 95%-tnom alkoholu (Histanol 95)	2 minute
4.	Rehidracija u destiliranoj (demi) vodi	3 minute
5.	Bojenje s Hematoksilin, Weigert A (5 kapi) i Feri reagens, Weigert B (5 kapi)	5 minuta
6.	Ispiranje pod tekućom vodovodnom vodom	3 minute
7.	Isprati u destiliranoj (demi) vodi	3 minute
8.	Bojenje radnom otopinom Ponceau 2R/Fuchsin Acid/Azophloxine	5 minuta
9.	Tretiranje 1%-tnom otopinom octene kiseline	15 sekundi
10.	Tretiranje P.T.A.-P.M.A. reagensom	20 minuta
11.	Tretiranje 1%-tnom otopinom octene kiseline	15 sekundi
12.	Bojenje Fast Green F.C.F. reagensom	5 minuta
13.	Tretiranje 1%-tnom otopinom octene kiseline	3 minute
14.	Dehidracija u 70%-tnom alkoholu (Histanol 70)	5 urona
15.	Dehidracija u 95%-tnom alkoholu (Histanol 95)	5 urona
16.	Dehidracija u 100%-tnom alkoholu (Histanol 100)	2 minute
17.	Bistrenje u ksilenu (BioClear) ili supstitutu ksilena (BioClear New)	2 izmjene u trajanju od 5 minute

Odmah nakon bistrenja, na preparat nanijeti odgovarajuću vrstu BioMount sredstva za prekrivanje/montiranje pokrovnog stakla. Ako je korišten BioClear ksilen, upotrijebiti jedno od BioGnostovih sredstava za montiranje na bazi ksilena (BioMount, BioMount High, BioMount M, BioMount DPX, BioMount C ili univerzalni BioMount New). Ako je korišten BioClear New supstitut ksilena, odgovarajuće sredstvo za prekrivanje je BioMount New. Prekriti preparat VitroGnost pokrovnim staklom.

## Rezultat

Jezgre – crna boja  
Mišićna vlakna, keratin, citoplazme – žarko crvena boja  
Kolagen, mukoza – zelena boja  
Eritrociti – žuto-narančasta boja

## Napomena

Postupci bojenja nisu standardizirani i ovise o standardnim operativnim postupcima pojedinih laboratorija i iskustvu djelatnika koji izvode bojanje uzoraka. Intenzitet obojenja ovisi o duljini izlaganja preparata boji. Ovisno o osobnim zahtjevima i standardnim operativnim postupcima laboratorija, obrada uzorka i bojanje može se izvoditi i prema drugim protokolima.

## Priprema uzorka i dijagnostika

Za uzimanje i pripremu uzoraka koristiti prikladne instrumente. Uzorke obraditi suvremenom tehnologijom te ih jasno obilježiti. Obavezno slijediti uputu proizvođača za rukovanje. Kako bi se izbjegle pogreške, postupak obrade uzorka i postavljanje dijagnoze mogu provoditi samo ovlaštene i stručno osposobljene osobe. Koristiti mikroskop opremljen prema standardima medicinskog dijagnostičkog laboratorija.

## Zaštita na radu i zaštita okoliša

Proizvodom rukovati u skladu sa smjernicama zaštite na radu i zaštite okoliša. Korištene otopine i otopine kojima je istekao rok trajanja moraju biti zbrinute kao poseban otpad u skladu s nacionalnim smjernicama. Kemikalije korištene u ovom postupku mogu predstavljati opasnost za ljudsko zdravlje. Ispitivani uzorci tkiva potencijalno su infektivni te je nužno poduzeti potrebne mjere zaštite ljudskog zdravlja u skladu sa smjernicama dobre laboratorijske prakse. Obavezno pročitati i postupati u skladu sa znakovima obavijesti i upozorenja otisnutima na etiketi proizvoda i u BioGnostovom Sigurnosno-tehničkom listu koji je dostupan na zahtjev.

## Skladištenje, stabilnost i rok valjanosti

Azophloxine boju u prahu čuvati u dobro zatvorenoj originalnoj ambalaži na temperaturi od 15 °C do 25°C. Držati na suhom, ne zamrzavati i ne izlagati direktnoj sunčevoj svjetlosti. Datum proizvodnje i rok valjanosti otisnuti su na etiketi proizvoda.

## Literatura

1. Melis, M., Carpino, F., Di Tondo, U. (1989), Tecniche in anatomia patologica, Edi Ermes, Milano.
2. Prophet, E.B., Mills, B., Arrington, J., Sobin, L. (1968), Laboratory methods in histotechnology, McGraw Hill, Washington D.C.
3. Bancroft, J.D., Gamble, M. (2002), Theory and practice of Histological Techniques, Churchill Livingstone, New York.
4. Yuehuei H.A. et Martin, K.L. (2003): Handbook of Histology Methods for Bone and Cartilage, 1<sup>st</sup> edition, Springer Science+Buisness Media New York

AZO-X, V1, 24.03.2016., IŠP/VR

 Obavezno proučiti priloženu dokumentaciju	 Temperaturni raspon čuvanja	 Broj testova u pakovanju	 Kataloški broj
 Pročitati priloženu uputu	 Čuvati od topline i sunčevog svjetla	 Vrijedi do	 Broj serije
 Samo za <i>in vitro</i> dijagnostičku primjenu	 Čuvati na suhom	 Oprez lomljivo	 Europska sukladnost
			 Proizvođač



BIOGNOST d.o.o.  
Međugorska 59  
10040 Zagreb  
CROATIA  
www.biognost.com

