

## AB-PAS 染色试剂盒

货号:G1285

有效期: 6个月有效。

名称 \ 编号	6×50ml	6×100ml	Storage
试剂 (A) 阿利新蓝染色液	50ml	100ml	4℃ 避光
试剂 (B) 氧化剂	50ml	100ml	4℃ 避光
试剂 (C) Schiff Reagent	50ml	100ml	4℃ 避光
试剂 (D) 苏木素染色液	50ml	100ml	4℃ 避光
试剂 (E) 酸性分化液	50ml	100ml	RT
试剂 (F) Scott 蓝化液	50ml	100ml	RT

### 产品简介:

糖原染色是病理学中常规的染色方法之一, McManus 在 1946 年最先使用 PAS 技术显示黏蛋白, 该法常用来显示糖原和其他多糖, 该染色液不仅能够显示糖原, 还能显示中性黏液性物质和某些酸性物质。

阿利新蓝和 PAS 技术联合使用可鉴别同一组织切片中的中性黏蛋白和酸性黏蛋白。这种技术也常用作广泛检测黏蛋白的手段。该技术染色阴性, 可明确断定该物质不是黏蛋白。在大多数方法中, 切片先经标准的阿利新蓝 (pH 值为 2.5) 染色, 在使用 PAS 技术。阿利新蓝可将唾液黏蛋白、硫黏蛋白和蛋白多糖染成蓝色。PAS 技术可将中性黏蛋白染成深红/红紫色, 同时将既含中性黏蛋白有含酸性黏蛋白的组织 and 细胞染成深浅不同的紫色, 这是有于阿利新蓝与 Schiff 试剂结合并反应。上述染色常可出现在含有中性黏蛋白和唾液黏蛋白的小肠杯状细胞中。

阿利新蓝是类铜钛花青染料, 这种阳离子染料与酸性基团结合, 也即阿利新蓝与组织内含有的阴离子基团如羧基和硫酸根形成不溶性复合物。分子中带正电荷的盐键与酸性黏蛋白多糖物质中带负电荷的酸性基团结合形成不溶性的复合物而呈蓝色, 再于 PAS 进行复合染色, 就能显示三种不同黏液物质成分。

### 自备材料:

- 1、蒸馏水
- 2、系列乙醇

### 操作步骤 (仅供参考)

- 1、脱蜡至水, 蒸馏水水洗 2min。

- 2、阿利新蓝染色液染色 10-20min。
- 3、蒸馏水洗 3 次，每次 1-2min。
- 4、放入氧化剂中进行氧化 5min。
- 5、Schiff Reagent 浸染 10-20min。
- 6、倾去 Schiff Reagent，流水冲洗 10min。
- 7、苏木素染色液染核 1-2min，水洗。
- 8、用酸性分化液分化 2-5s，水洗。
- 9、用 Scott 蓝化液返蓝，水洗 3min。
- 10、逐级常规乙醇脱水，二甲苯透明，中性树脂封固。

#### **染色结果：**

糖原、中性黏蛋白、各种糖蛋白——紫红色

酸性黏蛋白（硫黏蛋白和唾液黏蛋白）——蓝色

蛋白多糖和透明质酸——蓝色

备注：含有中性黏蛋白和酸性黏蛋白的细胞或组织可染成不同程度的蓝紫色至紫色。

#### **注意事项：**

- 1、切片脱蜡应尽量干净，否则影响染色效果。
- 2、氧化剂氧化时间不宜过久，氧化时的温度以 18-22℃最佳。
- 3、试剂（A）、试剂（B）、试剂（C）应置于 4℃密闭保存，使用时避免接触过多的阳光和空气。使用前，最好提前 30min 取出恢复到室温后，避光暗处使用。
- 4、酸性分化液应经常更换新液，其分化时间应该依据切片厚薄、组织的类别和酸性分化液的新旧而定，另外分化后自来水冲洗时间应该足够。
- 5、切片在氧化剂和 Schiff Reagent 中作用时间非常重要，该依据切片厚薄、组织的类别等决定。
- 6、如用苏木素染色液复染细胞核时一定要淡染，以免影响阳性物质观察，目的是防止胞浆或黏蛋白着色而掩盖阿利新蓝的颜色。
- 7、研究表明，阿利新蓝-PAS 联合技术的染色顺序可影响最终结果。PAS 技术在阿利新蓝染色之前时，中性黏蛋白和糖原可染成紫色。与此相反，阿尔辛蓝染色在 PAS 技术之前时，则可将这些物质染成预期的紫红色。
- 8、为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。