

糖原 PAS 染色试剂盒

货号: G1281

规格: 4×50ml/4×100ml

有效期: 6 个月有效。

产品内容:

名称	编号		
	4×50ml	4×100ml	Storage
试剂 (A) 氧化剂	50ml	100ml	4℃ 避光
试剂 (B) Schiff Reagent	50ml	100ml	4℃ 避光
试剂 (C) 苏木素染色液	50ml	100ml	RT 避光
试剂 (D) 酸分化液	50ml	100ml	RT

产品说明:

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, 以及软骨、垂体、霉菌、真菌、色素、淀粉样物质、基底膜等。

氧化剂能氧化糖类及有关物质中的 1, 2-乙二醇基, 使之变为二醛, 醛与 Schiff 试剂能结合成一种品红化合物, 产生紫红色。由于氧化剂还可氧化细胞内其他物质, 使用时应注意选择好氧化剂的浓度和氧化时间, 使氧化控制在即能把乙二醇基氧化成醛基, 又不至于过氧化, 这是很关键的步骤。

本糖原 PAS 染色液的特点: 采用 Solarbio 特有配方技术, 大大增强了染色效果; 性能稳定, 特异性强; 操作简捷, 仅需 1h 左右。

自备材料:

- 1、10%福尔马林固定液
- 2、蒸馏水
- 3、乙醇

操作步骤 (仅供参考):

- 1、常规固定, 常采用 10%的福尔马林, 常规脱水包埋。
- 2、石蜡切片脱蜡入蒸馏水; 冰冻切片直接入蒸馏水。
- 3、自来水冲洗 2~3min, 再用蒸馏水浸洗 2 次。
- 4、置于氧化剂中, 室温 (25-30℃) 放置 5~8min, 一般不宜超过 10min。
- 5、自来水冲洗 1 次, 再用蒸馏水浸洗 2 次。
- 6、样本放入 Schiff Reagent, 置于室温 (25-30℃) 阴暗处, 浸染 10~20min。
- 7、自来水冲洗 10min。
- 8、样本置于苏木素染色液中, 染细胞核 1~2min。
- 9、酸性分化液分化 2~5s。

10、 自来水冲洗 10~15min 后，更换双蒸水清洗，使其返蓝。

11、 逐级常规乙醇脱水。二甲苯透明，中性树胶封固。

染色结果：

PAS 反应阳性物质	红色或紫红色
细胞核	蓝色
细胞质	深浅不一的红色

备注：颜色深浅很大程度上取决于样品在氧化剂溶液和 Schiff Reagent 中作用时间的长短。

阴性对照(可选)：

- 1、 取淀粉酶 1g 溶解于 PBS(pH5.3) 100ml，处理 30~60min，与其他切片共同入氧化剂。结果应为阴性。
- 2、 (备选方案)取唾液片（过滤后用）处理 30~60min，与其他切片共同入氧化剂。结果应为阴性。
- 3、 (备选方案)如果对照片采用其自身样本，对照片不经过氧化剂这一步，直接入 Schiff Reagent。结果应为阴性。

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、 氧化剂和 Schiff Reagent 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 取出恢复到在室温后，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、 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、 本染色液常用于常规组织切片染色，对于真菌、细胞、极其薄的切片，建议采购糖原 PAS 染色试剂盒（细胞真菌专用），因为其氧化剂和苏木素溶液浓度更低，不宜过染。
- 7、 冷冻切片染色时间尽量要短。
- 8、 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。