

## 糖原PAS染色试剂盒（过碘酸-雪夫染色试剂盒）

货号：AC11573

规格：4×50mL/4×100mL

保存：2-8℃，避光保存，有效期6个月

### 产品组成：

名称	4×50mL	4×100mL	保存
试剂（A）：氧化剂	50mL	100mL	2-8℃，避光
试剂（B）：Schiff 染色液	50mL	100mL	2-8℃，避光
试剂（C）：苏木素染色液	50mL	100mL	室温，避光
试剂（D）：酸性分化液	50mL	100mL	室温

### 产品介绍：

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：

10%福尔马林固定液、蒸馏水、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 染色液，置于室温阴暗处，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 使其返蓝。
11. 逐级常规乙醇脱水。二甲苯透明，中性树脂封固。

### 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 染色液中作用时间的长短。

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 染色液。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 染色液应置于 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. 在氧化剂和 Schiff 染色液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。