

仅供科研使用

版本号：A 版

糖原 PAS 染色试剂盒

【货号】 BP-DL031**【规格】** 4×50mL/4×100mL/4×500mL**【保存】** 2~8°C，避光，12 个月。**【产品组成】**

Component	4×50mL	4×100mL	4×500mL	Store at
试剂（A）:过碘酸溶液	50mL	100mL	500mL	2~8°C，避光
试剂（B）:Schiff 试剂	50mL	100mL	500mL	2~8°C，避光
试剂（C）:苏木素染色液	50mL	100mL	500mL	2~8°C，避光
试剂（D）:酸性乙醇分化液	50mL	100mL	500mL	2~8°C

【产品简介】

糖原染色是病理学中常规的染色方法之一，常用来显示糖原和其他多糖，该染色试剂盒不仅能够显示糖原，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。过碘酸（又称高碘酸）是一种强氧化剂，它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。由于高碘酸还可氧化细胞内其他物质，使用时应注意选择好高碘酸浓度和氧化时间，使氧化控制在既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。

糖原 PAS 染色液特点是性能稳定，特异性强，操作简捷。

【使用方法】

联系地址：南京市江宁区天元东路 2289 号 5 号楼 B 座 2F

联系电话：400-878-7820

- 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、入过碘酸溶液，室温放置 5min，一般不宜超过 10min。
- 5、蒸馏水冲洗。
- 6、入 Schiff 试剂，置于室温阴暗处浸染 10~20min（切片变成粉红色）。
- 7、自来水冲洗 5min（切片变成深红色）。
- 8、入苏木素染色液，染细胞核 1min。
- 9、酸性乙醇分化液分化 2~5s。
- 10、自来水冲洗 5min，更换蒸馏水清洗，使其返蓝。
- 11、95%乙醇、100%乙醇脱水。
- 12、二甲苯透明，中性树胶封固。

阴性对照：

1、取淀粉酶 1g 溶解于 PBS（pH5.3）100mL，处理 30~60min，与其他切片共同入过碘酸溶液。结果应为阴性。

2、（备选方案）取唾液片（过滤后用）处理 30~60min，与其他切片共同入过碘酸溶液。结果应为阴性。

3、（备选方案）如果对照片采用其自身样本，对照片不经过碘酸溶液这一步，直接入 Schiff 试剂。结果应为阴性。

【染色结果】

PAS 反应阳性物质（糖原或多糖）	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过碘酸溶液和 Schiff 试剂中作用时间的长短。

【注意事项】

- 1、切片脱蜡应尽量干净，否则影响染色效果。
- 2、过碘酸氧化时间不宜过久，氧化时的温度以 18~22℃最佳。
- 3、过碘酸溶液和 Schiff 试剂应置于 4℃密闭保存，使用时避免接触过多阳光和空气。使用前，最好提前 30min 取出恢复到在室温，避光暗处使用。
- 4、酸性乙醇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、在过碘酸溶液和 Schiff 试剂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），因为其过碘酸溶液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。