

产品名称: 糖原 PAS 染色液

产品货号: RA20121

基本信息

中文名称	糖原 PAS 染色液
英文名称	Glycogen Periodic Acid-Schiff (PAS) Staining Solution
产品规格	4x 50 mL, 4x 100 mL
存储条件	2-8 °C, 避光保存
运输条件	低温运输
有效期	12 个月

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 年最先使用高碘酸-雪夫技术显示黏蛋白, 该法常用来显示糖原和其他多糖, 该染色不仅能够显示糖原, 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。

EnkiLife 糖原 PAS 染色液特点是采用特有配方技术, 大大增强了染色效果; 性能稳定, 特异性强; 操作简捷, 仅需 1 h 左右。该试剂仅用于科研领域, 不适用于临床诊断或其他用途。

产品组分

组分	4x 50 mL	4x 100 mL
试剂(A): 过碘酸溶液	50 ml	100 mL
试剂(B): Schiff Reagent	50 mL	100 mL
试剂(C): 苏木素染色液	50 mL	100 mL
试剂(D): 酸性乙醇分化液	50 mL	100 mL

自备材料

1. 10%福尔马林固定液。

产品名称: 糖原 PAS 染色液

产品货号: RA20121

2. 蒸馏水、系列乙醇、二甲苯或环保脱蜡透明液、中性树脂。

实验步骤

1. 常规固定，常采用 10% 福尔马林固定液，常规脱水包埋。
2. 石蜡切片二甲苯或脱蜡透明液脱蜡入蒸馏水；冰冻切片直接入蒸馏水。
3. 自来水冲洗 2~3 min，再用蒸馏水浸洗 2 次。
4. 入过碘酸溶液室温放置 5~8 min，一般不宜超过 10 min。
5. 自来水冲洗 1 次，再用蒸馏水浸洗 2 次。
6. 入 Schiff Reagent 置于室温阴暗处浸染 10~20 min，自来水冲洗 10 min。
7. 入苏木素染色液，染细胞核 1~2 min，酸性乙醇分化液分化 2~5 s。
8. 自来水冲洗 10~15 min，更换蒸馏水清洗，使其返蓝。
9. 逐级常规乙醇脱水，二甲苯或脱蜡透明液透明，中性树脂胶封固。

染色结果

成分	颜色
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 Reagent 中作用时间的长短。

阴性对照 (可选)

1. 取淀粉酶 1 g 溶解于 PBS (pH 5.3) 100 ml，处理 30~60 min，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 30~60 min，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 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. 过碘酸氧化时间不宜过久，氧化时的温度以 18~22 °C 最佳。
3. 过碘酸溶液和 Schiff Reagent 应置于 4 °C 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

产品名称：糖原 PAS 染色液

产品货号：RA20121

30 min 取出恢复到室温，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 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. 该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，建议采购与之对应的专用糖原 PAS 染色液，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。

8. 试剂开封后请尽快使用，以防影响后续实验效果。