

糖原染液试剂盒

说明书修订日期：2016.01.25

Cat number: KGA222-1

Store at 4°C for for 6 months

For Research Use Only (科研专用)

一、产品简介

糖原染色是病理学中常规的染色方法之一，McManus 在 1964 年最先使用高碘酸-雪夫技术显示黏蛋白，该方法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 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。

二、试剂盒组分

组份	KGA222-1	保存条件
试剂 (A) :过碘酸溶液	50ml	4°C, 避光
试剂 (B): Schiff Reagent	50ml	4°C, 避光
试剂 (C): 苏木素染色液	50ml	RT, 避光
试剂 (D) 酸性乙醇分化液	50ml	RT

自备材料：1. 10%福尔马林固定液

2. 蒸馏水

3. 系列乙醇

三、操作步骤

- 1、常规固定，常采用 10%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 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、入 Schiff Reagent，置于室温阴暗处浸染 10-20min。
- 7、自来水冲洗 10min。
- 8、入苏木素染色液，染细胞核 1-2min。
- 9、酸性乙醇分化液分化 2-5s。
- 10、自来水冲洗 10-15min，更换蒸馏水清洗，使其返蓝。
- 11、逐级常规乙醇脱水。二甲苯透明，中性树胶封固。

四、染色结果

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过碘酸溶液和 **Schiff Reagent** 中作用时间的长短。

五、阴性对照(可选):

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

六、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 30min 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, 其分化时间应该根据切片厚薄, 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, 该根据切片厚薄, 组织的类别等决定。
- 6.本染色液常用于常规组织切片染色。
- 7.冷冻切片染色时间尽量要短。