脂质荧光染色试剂盒(尼罗红法)

Lipid Fluorescent Staining Kit(Nile Red Method)

产品组成:

10704-1	A--脂质固定液		50ML
	B—染液工作液	B1--染色储备液	0.2ML
		B2--缓冲稀释液	40ML
	工作液配制: B1:B2=1:200 混合即可,避光操作, 在 1h 内使用完毕		

产品介绍:

脂质是一种低极性(疏水性)的天然大分子混合物，包括脂肪酸及其衍生甘油酯和磷脂，以及固醇类物质，例如胆固醇。细胞浆脂滴的形成是正常细胞生理过程，脂滴由中性脂质构成，通常为甘油三酯脂滴，作为能量储备;少部分为胆固醇酯脂滴，作为过多细胞胆固醇的存储。尼罗红(CNilered)染色剂是一种亲脂性的恶嗪类黄光染料。与腊酯、甘油三酯以及各种脂肪酸等脂类物质结合后，在激发波长 543nm 的激发下，显示强烈橘黄色荧光(散发波长 598m)。同时在紫外光的照射下显示红色。

脂质荧光染色试剂盒(尼罗红法)优点在于提供复合荧光染色液，可同时对脂类物质和细胞核进行组织原位染色。在绿光激发下，脂滴呈橘黄色，在紫外光激发下，细胞核呈蓝色，适用于冰冻切片和细胞样本。本产品为即用型试剂盒，性能稳定，着色清晰灵敏。

自备材料:

1xPBS、1.5 毫升离心管、荧光显微镜

操作步骤:(仅供参考)

临用前取出试剂(B1)和试剂 (B2)放置恢复至室温，按 B1:B2=1:200 的比例配制染色工作液，避免光照,然后进行下列操作.

A---冰冻切片染色

1---取出待测的冰冻切片，复温 3mim。

2---向切片上滴加试剂(A):固定液，铺满整个组织，室温固定 15-20min。1xPBS 洗 3 次，每次 1min。

3---向切片上滴加染色工作液，室温避光孵育 10min。

4---1xPBS 清洗切片 1-2 次，每次 30s，至无红色染料脱出。

5---加上盖玻片制备临时切片或使用抗荧光衰减封片剂封片，然后在荧光显微镜下观察:激发波长 543nmnm，散发波长 598nm(脂滴着色)和紫外光(核着色)。

B---贴壁细胞染色

1---小心吸除培养皿或六孔板里的培养液。

2---小心加入 1ml1xPBS，温柔清洗细胞表面，重复 1-2 次每次 30s。

3---小心吸除培养皿或六孔板里的清洗液。

4---加入 1ml 试剂(A):固定液，覆盖细胞表面，固定 10-15mimn。小心吸除固定液。

5---加入 1ml1xPBS，清洗细胞表面，重复 1-2 次。小心吸除清洗液。

6---加入适量染色工作液，室温避光孵育 10min，小心吸除染色工作液。

7---小心加入 1ml1xPBS，摇晃清洗细胞表面 30s-1mim，重复 1-2 次。

8---最后一次清洗液不弃去，注意避光保存并在 30min 内用荧光显微镜下观察:激发波长 543mnm，散发波长 598nm(脂滴着色)和紫外光(核着色)。

染色结果:

脂类物质----红色或橘黄色荧光

注意事项:

1---染色工作液现用现配，不宜提前配置。

2---根据组织和细胞的差异，可以适当调整染料稀释比例(1:100-1:400)，以增强或降低荧光强度。

3---细胞培养液里避免使用脂类物质。染色孵育和观察时，避免强光照射，以免荧光淬灭。

4---使用时，试剂(B1):染色液避免反复冻融，可分装成小规格进行保存。

5---建议染色完成后，即刻进行荧光检测分析，如没有荧光显微镜，可以选择紫外下观察.

6---为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。

保存温度:- -20℃避光,效期一年.