

DAPI 染色液(1mg/ml)

DAPI Stain solution(1mg/ml)

货号： S0001

规格： 1ml / 10×1ml

保存条件：

-20℃避光保存，有效期 12 个月。避免反复冻融。

简介：

DAPI 是一种能够与 DNA 强力结合的荧光染料，常用荧光显微镜观测，可以透过完整的细胞膜，可用于活细胞和固定细胞的染色，其工作浓度一般为 0.3mmol/L 或 0.1ug/ml。显微镜下可以看到蓝色荧光的细胞，荧光显微镜观察细胞标记的效率，且对活细胞无毒副作用。DAPI 染色常用于细胞凋亡检测，染色后用荧光显微镜观察或流式细胞仪检测。DAPI 也常用于普通的细胞核染色以及某些特定情况下的双链 DNA 染色。DAPI 的最大激发波长为 340nm，最大发射波长为 488nm，DAPI 和双链 DNA 结合后，最大激发波长为 364nm，最大发射波长为 454nm。DAPI 染色液是浓缩的储存液，稀释后使用，一般推荐工作浓度为 0.5 ~ 10μg/ml，用于固定细胞或组织的细胞核染色。

本产品仅用于科研，不宜用于临床诊断或其他用途。

自备材料：

荧光显微镜，蒸馏水，微量移液器，PBS 或生理盐水。

使用方法：

1. 根据实验具体要求，用无菌去离子水稀释到自己所需浓度，即为 DAPI 染色工作液。细胞核染色时，一般推荐工作浓度为 0.5-10ug/ml。
2. 对于细胞或组织样品，固定后冲洗去除固定剂。如需要进行免疫荧光染色，则先进行免疫荧光染色，染色完毕后再按后续步骤进行 DAPI 染色，如果不需要进行其它染色，则直接进行后续的 DAPI 染色。对于贴壁细胞或组织切片，加入少量 DAPI 染色工作液，覆盖住样品即可。对于悬浮细胞，加入 DAPI 染色工作液，充分混匀。
3. 室温放置 5-8 分钟。
4. 轻轻吸除 DAPI 染色工作液。
5. 用 PBS 或合适的缓冲液洗细胞 2~3 次，每次 3~5min。
6. 直接在荧光显微镜下观察或封片后荧光显微镜下观察。

注意事项：

1. DAPI 被普遍认为具有致癌性，操作时应戴手套，并避免交叉污染。
2. 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。