

DiR (细胞膜近红外荧光探针)

产品介绍

DiR (DiI18(7), 1,1'-di-octadecyl-3,3,3',3'-tetramethylindotricarbocyanine iodide) 是一种亲脂性、近红外荧光长链碳花青染料，常用于标记细胞质膜。DiR 的两个 18-碳链插入到细胞膜，从而进行特定的、稳定的细胞染色，几乎不会发生细胞间的染料转移。

在固定透化（室温下用 0.1% TritonX-100 透化）后，可以很好地用 DiR 进行质膜染色，也可以在 DiR 染色后可进行多聚甲醛（不可使用甲醇等其他试剂）的固定，但不建议在染色后进行透化。

DiR (近红外荧光) 和其他细胞膜荧光染料如 DiI (橙色荧光)，DiO (绿色荧光)，DiD (红色荧光) 配合使用，为多色成像和流式细胞分析提供了有效的工具。

以每次使用 100 μ L 染色工作液，染色工作液浓度 5 μ M 计算，5 mg 配置为工作液大概可以用 9867 次。

应用范围

细胞膜染色、细胞融合、粘附和迁移示踪剂、小动物成像

产品货号

D4006

储运条件

-20°C 干燥避光保存，有效期见外包装；冰袋运输。

产品特点

稳定性好：荧光亮度强且抗淬灭性好，可以在细胞内很好地保留；

批间差小：公司自研产品，批间差稳定；

扩散速度快：常用于细胞示踪，细胞迁移等；

使用方便：可搭配我司其它试剂使用，方便灵活。

产品组分

组分	D4006
DiR (细胞膜近红外荧光探针)	5 mg

产品参数

外观：可溶于乙醇、DMF或DMSO的深蓝绿色固体

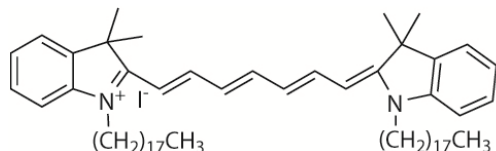
Ex/Em：748/780 nm (MeOH)

CAS号：100068-60-8

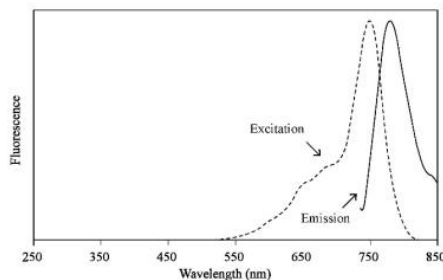
分子式： $C_{63}H_{101}IN_2$

分子量：1013.4

分子结构图：



光谱图：



注意事项

1. 使用前请将产品瞬时离心至管底，再进行后续实验。
2. 荧光染料均存在淬灭问题，请尽量注意避光，以减缓荧光淬灭。
3. Di 系列染料为亲脂性染料，在水相中溶解度极低。若稀释步骤不当，染料极易聚集形成荧光微粒，吸附在细胞表面或玻片上。
4. Di 系列染色固定的细胞或组织样品时，通常使用配制在 PBS 中的 4% 多聚甲醛进行固定，使用其它不适当的固定液会导致荧光背景较高。
5. 本产品仅限于科研，不得用于临床诊断或治疗，不得用于食品和药品，不得存放于普通住宅内。
6. 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。

自备材料

1. 耗材
 - (1) 离心管 (2) 盖玻片
2. 试剂
 - (1) 无水 DMSO 或无水 EtOH (2) 无血清培养基或 HBSS 或 PBS (3) 培养基 (预温)
3. 仪器

荧光显微镜或流式细胞仪

操作步骤

1. 染色液制备

- (1) 配制储液：储液用无水 DMSO 或无水 EtOH 配制，浓度 1~5 mM。未使用的储液建议分装后储存在 -20°C，避免反复冻融。
- (2) 工作液制备：用合适的缓冲液（如：无血清培养基，HBSS 或 PBS）稀释储液，配制浓度为 1~5 μ M 的工作液。

注：工作液最终浓度建议根据不同细胞系和实验体系来优化。建议从推荐浓度的 10 倍范围内开始最优浓度的摸索。如果后续染色效果不佳，可以稀释工作液时加入 0.25 mM β -环糊精与 0.04% F-127 促溶，使染料本身更稳定。

2. 悬浮细胞染色

- (1) 加入适当体积的染色工作液重悬细胞，使其密度为 1×10^6 /mL。
- (2) 37°C 孵育细胞 2~20 min，不同的细胞最佳培养时间不同。可以 20 min 作为起始孵育时间，之后优化体系以得到均一的标记效果。
- (3) 孵育结束，1000~1500 rpm 离心 5 min。倾倒入清液，再次缓慢加入 37°C 预热的生长培养液重悬细胞。
- (4) 重复步骤(3)两次以上。

3. 贴壁细胞染色

- (1) 将贴壁细胞培养于无菌盖玻片上。
- (2) 从培养基中移走盖玻片，吸走过量培养液，但要使表面保持湿润。
- (3) 在盖玻片的一角加入 100 μ L 的染料工作液，轻轻晃动使染料均匀覆盖所有细胞。
- (4) 37°C 孵育细胞 2~20 min，不同的细胞最佳培养时间不同。可以 20 min 作为起始孵育时间，之后优化体系以得到均一的标记效果。

(5) 吸干染料工作液，用培养液洗盖玻片 2~3 次，每次用预温的培养基覆盖所有细胞，孵育 5~10 min，然后吸干培养基。但要使表面保持湿润。

4. 结果检测

样品可在培养基中进行检测，可通过荧光显微镜成像或流式细胞仪分析。
注：红色光激发，荧光显微镜滤光片可以选择 Cy7 滤光片；流式细胞仪选择 Cy7 (RL3) 通道。

FAQ

1. 问：Di 系列细胞膜固体染料配制储液的溶解度多少合适？

答：不同的细胞膜染料溶解度不同，请根据相应的说明书进行溶解。下面是常用细胞膜染料的溶解度供参考。

(1) DiO (货号：D4007) 在 DMSO 中溶解度是 5 mg/mL (需要进行超声 1~1.5 h 和 60°C 加热助溶)；在 DMF 中溶解度是 10 mg/mL (需要超声助溶)。

(2) DiA (货号：D4059) 在 DMSO 中溶解度是 2 mg/mL (需要进行超声 1~1.5 h 和 60°C 加热助溶)。

(3) DiD (货号：D4019) 在 DMSO 中溶解度是 25 mg/mL (需要进行超声 1~1.5 h 和 60°C 加热助溶)。

(4) DiI (货号：D4010) 在 DMSO 中溶解度是 12.5 mg/mL (需要进行超声 1~1.5 h 和 60°C 加热助溶)。

(5) DiR (货号：D4006) 在 DMSO 中溶解度是 10 mg/mL (需要进行超声 1~1.5 h 和 60°C 加热助溶)。

此外，请注意 DMSO 受潮问题可能会影响溶解度，请尽量使用新开封的 DMSO。

2. 问：染色发现背景有杂点的可能原因？且细胞大部分未染色，有什么好的改进方法吗？

答：考虑是染料稀释成工作液时发生聚集，溶解度问题导致。细胞膜染料为亲脂性染料，水溶解度不是很好，稀释成工作液时建议(1) 储液稀释成工作液时尽快振荡混匀；(2) 提前将稀释需要的液体如 PBS 水浴温热至 37°C，超声促进溶解；(3) 可用 10000 g 离心 2 min 检查底部是否无明显颗粒，若有，说明稀释时染料发生聚集，该工作液需加热超声助溶。若仍然有杂点，稀释工作液时可以加入 0.25 mM β -环糊精与 0.04% F-127 促溶 (使染料本身更稳定)。

3. 问：Di 系列染料染色细胞后，用 4%多聚甲醛固定和 0.1% TritonX-100 透化后，染色亮度低的原因是什么？

答：Di 系列的细胞膜染料均是亲脂类染料。经 TritonX-100 进行透化处理后，磷脂双分子层被破坏，影响 Di 系列染料与细胞膜的结合导致染色亮度变低。Di 系列的染料较推荐活细胞的细胞膜染色。

4. 问：细胞追踪有很多产品，该如何选择？

答：可以先确定需要追踪细胞的时长，再结合染料的结合机制选择：

(1) 钙黄绿素染料 (C4041) 标记均匀，对短期细胞迁移示踪效果极佳，但会被部分细胞迅速外排。

(2) 亲脂性花青素染料，如 DiI (D4010)，DIO (D4007)，DiA (D4059)，DiD (D4019)，DiR (D4006)能标记细胞膜而不破坏其功能，并且能持续更长时间，但如果发生膜融合则可能会染上其他细胞。此外，它们还会在透化过程中丢失。

(3) Cell Tracker 染料 (C4060) 更适合长期标记，它带有温和的氯甲基反应基团，能够与细胞组分共价结合。

(4) CFDA SE(4070)也可以和细胞组分共价结合。

上述所有试剂在细胞内的保留情况，取决于细胞分裂速率和细胞固有特性，包括主动外排能力、膜及蛋白质周转率等。共价结合试剂的细胞内保留时间明显长于非共价结合试剂。

同系列产品

产品货号	产品名称	选购指南
D4007	DiO (细胞膜绿色荧光探针)	细胞膜、外泌体染色，(长期) 示踪剂，较推荐活细胞
N4021	DiO Plus (细胞膜绿色荧光探针升级款)	细胞膜染料，细胞膜上染料横向迁移率低，溶解性更好，较推荐活细胞
D4019	DiD (细胞膜红色荧光探针)	细胞膜、外泌体染色，(长期) 示踪剂，活体成像，不易淬灭，较推荐活细胞
C4050	CytoMBrite™ 细胞膜红色荧光探针	可参考 D4019
D4006	DiR (细胞膜近红外荧光探针)	细胞膜、外泌体染色，示踪剂，更多用于活体成像，细胞间染料转移率低，较推荐活细胞
C4044	CytoMBrite™ 细胞膜近红外荧光探针	可参考 D4006
D4010	DiI (细胞膜橙红色荧光探针)	细胞膜染料，(长期) 示踪剂，与 DiA 常连用进行双色标记，较推荐活细胞
C4049	CytoMBrite™ 细胞膜橙红色荧光探针	可参考 D4010
C4060	Cell Tracker CM-DiI (细胞膜橙红色荧光探针)	细胞膜染料，示踪剂，72 h 荧光稳定，推荐活细胞或者醛固定的细胞。
D4053	Dilinoylel DiI (细胞膜橙红色荧光探针)	细胞膜染料，广泛用于神经元组织示踪，横向扩散效率较 DiI 高，较推荐活细胞
D4059	DiA (细胞膜绿色荧光探针)	细胞膜染色，相较于 DiO 细胞膜扩散效率高，常与 DiI 进行膜双色标记，较推荐活细胞