

RNA 荧光原位杂交试剂盒-P3 (细胞爬片定位用)说明书

如有疑问欢迎垂询

上海电话: 021-51320195 E-mail: support@genepharma.com

苏州电话: 0512-86668828 E-mail: szsupport@genepharma.com

http://www.genepharma.com





股票代码: 430601

一、 检测原理

RNA 荧光原位杂交(fluorescence in situ hybridization),简称为 RNA FISH,是一种重要的非放射性原位杂交技术。它的基本原理是:用已知的荧光素标记单链核酸为探针,按照碱基互补配对原则,与待检测的 RNA 特异结合,二者经变性-退火-复性,即可形成靶 RNA 与核酸探针的杂交体,随后在荧光显微镜下对待测 RNA进行相对定性、定量或定位分析。

二、 组分和保存条件

成分	容量(50 tests)	储存
Buffer A (TritonX-100)	30 μL	室温
Buffer C (20× SSC)	6 mL	室温
Buffer E(杂交缓冲液)	8 mL	室温
Buffer F (Tween 20)	50 μL	室温
DEPC 水	6 mL	-20°C
DAPI	15 μL	-20°C
阳性对照探针	1 OD	-20°C
阴性对照探针	1 OD	-20°C
靶标探针	2 OD	-20°C

三、 试剂配制

- 1. 0.1% Buffer A 配制: PBS 999 μL, Buffer A 1 μL, 且每次新鲜配制;
- 2. Buffer C 母液为 20× , 用一级纯水稀释成 4× 、2× 或1× 使用;
- 3. 0.1% Buffer F 配制: 4×Buffer C 999 μL, Buffer F 1 μL, 且每次新鲜配制;
- 4. DAPI 工作液: 用 PBS 按照 1:1000 稀释, 需避光保存和使用。

注意:

- 1. 探针应避光稀释并保存,且实验过程中加入探针后的操作应在避光条件下进行。
- 2. 实验过程中常用试剂,如多聚甲醛、PBS 缓冲液、抗荧光猝灭剂等请您自备。
- 3. 探针配制方法及保存请参考探针使用报告。
- 4. 以下操作中的反应时间、温度、Buffer浓度及用量仅供参考,可根据具体情况优化。



股票代码: 430601

四、 实验方法

4.1 贴壁细胞(以48 孔板为例)

- 1. 按照 1×10⁴细胞/孔的密度将贴壁细胞接种于 48 孔板 (孔内提前放入已处理好的且大小合适的盖玻片)中(建议事先铺在 Confocal 专用培养皿中),于培养箱中培养过夜;
- 2. 吸弃培养基, PBS 洗两次, 每次 5 min;
- 3. 吸弃 PBS, 每孔加入 100 μL 4%多聚甲醛, 室温固定 15 min;
- 4. 吸弃 4%多聚甲醛,每孔加入 100 μL 0.1% Buffer A (现用现配)室温处理细胞 15 min;
- 5. 吸弃 0.1% Buffer A, PBS 洗两次, 每次 5 min;
- 6. 吸弃 PBS, 每孔加入 100 μL 2× Buffer C, 37℃ 培养箱放置 30 min;
- 7. Buffer E 提前在 73℃ 水浴锅孵育 30 min, 至澄清透亮;
- 8. 探针稀释:可参看标签或报告单上所示参数: nmole/OD₂₆₀,例如: nmole/OD₂₆₀= 4.17,则在每 OD 探针干粉制品中加入 41.7 μL 灭菌 DEPC 水,混匀后即得浓度约为 100 μM 的储存液,建议进行分装后避光储存于-20℃,避免多次冻融操作;
- 9. 配制探针混合液: 以 100 μL 探针混合液为例,即探针 X μL (可先做预实验确定所需的探针浓度: 建议您使用时设置不同工作浓度梯度进行预实验,例: 0.5 μM, 1 μM, 2 μM, 4 μM, 8 μM) 加入 Buffer E, 总体系 100 μL, 73°C 变性 5 min;
- 10. 吸弃 2× Buffer C,每孔加入 100 μL 变性后的探针混合液,采取避光措施后置于 37℃ 培养箱中杂交过夜;
- 杂交次日,将样本从 37℃ 培养箱取出,吸弃探针混合液,每孔加入 100 μL 42℃ 预热的 0.1% Buffer F 洗涤 5 min;
- 12. 吸弃 0.1% Buffer F, 每孔加入 100 µL 42℃ 预热的的 2× Buffer C 洗涤 5 min;
- 13. 吸弃 2× Buffer C, 每孔加入 100 μL 42℃ 预热的 1× Buffer C 洗涤 5 min, 吸弃洗涤液
- 14. 每孔加入 200 μL 稀释后的 DAPI 工作液, 避光染色 20 min;
- 15. 吸弃 DAPI 工作液, PBS 洗涤 2 次, 每次 5 min;
- 16. 滴加甘油或抗荧光猝灭剂于干净的载玻片,将细胞爬片细胞面朝下盖在载玻片上,于荧光显微镜下观察(封片胶封片可延长爬片保存时间,1周内完成拍摄)。



股票代码: 430601

4.2 悬浮细胞

- 1. 将悬浮细胞固定在玻片上:
 - a) 方法一: 用甩片机使固定于 4%多聚甲醛的悬浮细胞贴在玻片(多聚赖氨酸处理) 上;
 - b) 方法二:涂片,将细胞悬液滴在多聚赖氨酸处理过的载玻片上,另取一片载玻片做推片,将推片自细胞滴左侧向右移动,当细胞滴均匀地附着在两片之间时,再将推片向左平稳地移动(两片成30~40度夹角)推出均匀的细胞膜,于酒精灯上过几次烤干;
- 将烤干的细胞涂片置于 10 cm dish 中,滴加 100 μL 0.1% Buffer A (现用现配)室温处 理细胞 15 min;
- 3. 吸弃 0.1% Buffer A, 滴加 PBS 洗两次, 每次 5 min;
- 4. 吸弃 PBS, 滴加 100 μL 2×Buffer C, 37℃ 培养箱放置 30 min;
- 5. Buffer E 提前在 73℃ 水浴锅孵育 30 min, 至澄清透亮;
- 6. 探针稀释:可参看标签或报告单上所示参数: nmole/OD₂₆₀, 例如: nmole/OD₂₆₀=4.17,则在每 OD 探针干粉制品中加入 41.7 μL 灭菌 DEPC 水,混匀后即得浓度约为 100 μM 的储存液,建议进行分装后避光储存于-20℃,避免多次冻融操作;
- 7. 配制探针混合液: 以 $100 \, \mu L$ 探针混合液为例,即探针 $X \, \mu L$ (可先做预实验确定所需的探针浓度: 建议您使用时设置不同工作浓度梯度进行预实验,例: $0.5 \, \mu M$, $1 \, \mu M$, $2 \, \mu M$, $4 \, \mu M$, $8 \, \mu M$)加入 Buffer E,总体系 $100 \, \mu L$, $73 \, ^{\circ} C$ 变性 $5 \, \text{min}$;
- 8. 准备湿盒,水平放置切片,每张切片滴加 100 μL 变性后的探针混合液,盖上盖玻片, 用封片胶封片;
- 9. 置于原位杂交仪中,37℃ 孵育 12-16 h (若无杂交仪可滴加 100 μL 变性后的探针混合液,直接 37℃ 培养箱孵育 12-16 h);
- 10. 杂交次日,将样本从 37℃ 培养箱取出,轻轻去掉盖玻片,吸弃探针混合液,每张玻片 滴加 100 μL 42℃ 预热的 0.1% Buffer F 洗涤 5 min;
- 11. 吸弃 0.1% Buffer F, 每张玻片滴加 100 μL 42℃ 预热的 2×Buffer C 洗涤 5 min;
- 12. 吸弃 2×Buffer C, 每张玻片滴加 100 μL 42℃ 预热的 1×Buffer C 洗涤 5 min, 吸弃洗涤液, 于室温干燥;



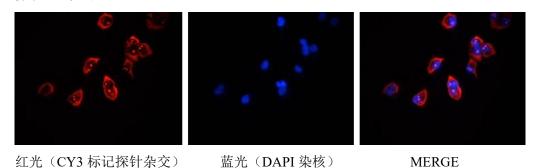
股票代码: 430601

- 13. 每张玻片滴加 100 μL 稀释后的 DAPI 工作液, 避光染色 20 min;
- 14. 吸弃 DAPI 工作液,每张玻片滴加 100 μL PBS 洗 2 次,每次 2 min;
- 15. 滴加甘油或抗荧光猝灭剂,盖上盖玻片,封片胶封片于荧光显微镜下观察。

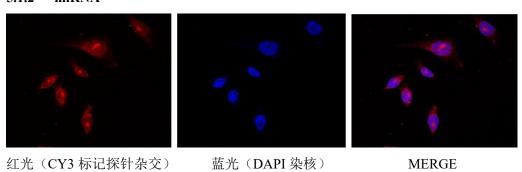
五、实验案例

5.1 贴壁细胞爬片

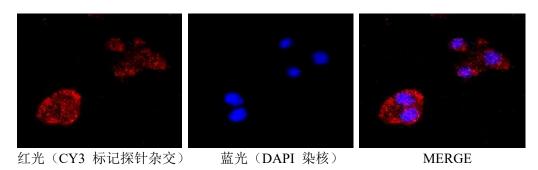
5.1.1 lncRNA



5.1.2 miRNA



5.1.3 mRNA





股票代码: 430601

5.1.4 circRNA

5.2

