

Dual Luciferase Reporter Gene Assay Kit

双萤光素酶报告基因检测试剂盒

产品信息

产品名称	产品编号	规格
Dual Luciferase Reporter Gene Assay Kit	11402ES60	100 T
双萤光素酶报告基因检测试剂盒	11402ES80	1000 T

产品描述

萤火虫萤光素酶 (Firefly luciferase) 是一种分子量约为61 kDa的蛋白, 在ATP、镁离子和氧气存在的条件下, 能够催化萤光素 (luciferin) 氧化成oxyluciferin, 在氧化的过程中会发出波长为560 nm左右的生物荧光。海肾萤光素酶 (Renilla luciferase) 是一种分子量约为36 kDa的蛋白, 在氧气存在的条件下, 可以催化腔肠素 (coelenterazine) 氧化成 coelenteramide, 在氧化的过程中会发出波长为480 nm左右的生物荧光。两种生物荧光都可通过化学发光仪进行测定。检测原理如图所示:

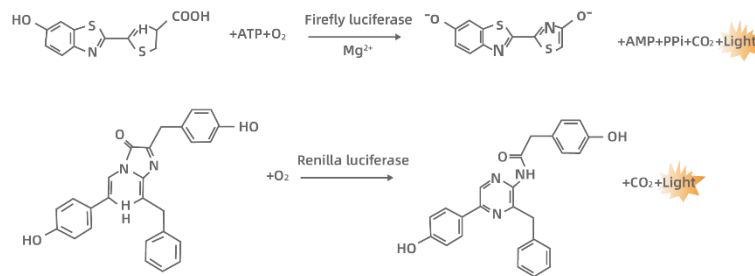


图 1: 萤火虫和海肾萤光素酶检测原理图

通常将目的基因的 5'UTR 或启动子克隆至 Firefly Luciferase 的上游, 或 3'UTR 克隆至 Firefly Luciferase 的下游, 通过检测萤火虫萤光素酶的量来检测启动子或调控元件的转录调控作用。Renilla Luciferase 作为内参, 来消除细胞数量、转染效率等的差异。Dual Luciferase Reporter Gene Assay Kit 首先以萤光素为底物来检测萤火虫萤光素酶报告基因的活性, 之后在淬灭该荧光反应的同时, 以腔肠素为底物检测海肾萤光素酶报告基因的活性。该试剂盒具有灵敏度高的特点。

产品组分

组分编号	组分名称	产品编号/规格	
		11402ES60 (100 T)	11402ES80 (1000 T)
11402-A	细胞裂解液	20 mL	10×20 mL
11402-B	萤火虫萤光素酶缓冲液	10 mL	10×10 mL
11402-C	萤火虫萤光素酶底物 (50 ×)	200 μL	10×200 μL
11402-D	海肾萤光素酶缓冲液	10 mL	10×10 mL
11402-E	海肾萤光素酶底物 (50 ×)	200 μL	10×200 μL

运输及保存方式

干冰运输。-20°C保存, 有期限 1 年。

萤火虫萤光素酶反应工作液和海肾萤光素酶反应工作液现配现用, 且不能反复冻融, 建议-20°C或-80°C分装保存。

实验步骤

I. 前处理

1. 细胞

- 1) 构建相应的载体。
- 2) 转染步骤请参照相关的说明书。
- 3) 将细胞裂解液充分混匀，按如下方式加入细胞裂解液，充分裂解细胞。
 - a: 对于**贴壁细胞**，吸尽细胞培养液，按照下表比例加入细胞裂解液，轻轻旋转培养皿或者培养板使裂解液完全覆盖细胞；
 - b: 对于**悬浮细胞**，离心弃去上清，按照下表比例加入裂解液。

细胞培养板	96 孔板	48 孔板	24 孔板	12 孔板	6 孔板
裂解液加入量	100 μ L	150 μ L	200 μ L	300 μ L	500 μ L

- 4) 冰上孵育 5 min，充分裂解细胞。

【注】：裂解产物可室温保存 6 h，4 $^{\circ}$ C 保存 16 h，-80 $^{\circ}$ C 可长期存放。（裂解产物不能多次反复冻融）。
- 5) （选作）10000-16000 rpm 离心 1 min，取上清。

2. 叶片组织（以烟草叶片为例，仅供参考）

- 1) 构建相应的载体。
- 2) 挑取转化有重组质粒的农杆菌单菌落，接种到 2 mL LB 液体培养基（添加相应抗生素）中，28 $^{\circ}$ C 220 rpm 培养过夜。
- 3) 农杆菌培养至 OD₆₀₀ 为 1.0，1700 \times g 离心 5 min 收集菌体后，用 1/2MS 液体培养基清洗菌体 2 次；用含有 150 μ mol/L 乙酰丁香酮的 1/2MS 液体培养基将农杆菌的 OD₆₀₀ 调至 1.0。
- 4) 将待检测的农杆菌菌液进行混合，使每种菌液的 OD₆₀₀ 为 0.5。
- 5) 选取生长期为 1 个月左右完全伸展的烟草叶片，将混合好的菌液用 1 mL 注射器(去掉针头)从烟草叶背面进行注射。为保证实验结果的一致性，需要将对照载体和待检测目标载体的菌液注射在同一叶片的不同部位上，以保证相同的生长背景。
- 6) 正常温室生长条件下，24-48 h 即可取样观察。
- 7) 取 3-4 片直径为 6-8 mm 的叶盘，放入 2 mL 的 EP 管（提前放入 3-4 个小钢珠）中，液氮中冷冻，使用破碎仪进行研磨破碎（45 Hz，30 s）。破碎完全后在 EP 管中加入 100 μ L 裂解液。
- 8) 冰上孵育 5 min 左右，充分裂解叶片。
- 9) 10000-16000 rpm 离心 1 min，取上清。

3. 原生质体（仅供参考）

- 1) 构建相应的载体。
- 2) 制备原生质体（参考文献：Yoo SD, Cho YH, Sheen J (2007). *Arabidopsis* mesophyll protoplasts: a versatile cell system for transient gene expression analysis. *Nat Protoc* 2, 1565–1572）。
- 3) WI 溶液配置：0.5 M 甘露醇和 20mm KCl 溶于 4 mm MES (pH 5.7)，可在室温下保存。
 W5 溶液配置：154 mM NaCl, 125 mM CaCl₂ 和 5 mM KCl 溶于 2 mm MES (pH 5.7)，可在室温下保存。
- 4) 在 2 mL EP 管中加入相应的载体（加入量需要摸索），加入 100 μ L 原生质体悬浮液。轻摇混匀后，加入 110 μ L PEG-CaCl₂ 溶液，轻弹混匀。在室温放置 10-15 min。
- 5) 加入 440 μ L W5 溶液，上下颠倒以停止转化。
 - 5) 200 \times g 室温离心 5 min，弃去上清，加入 800 μ L WI 溶液重悬原生质体。
- 7) 室温避光培养 16-24 h。
- 8) 将原生质体加入 2 mL 离心管中，离心收集原生质体，加入 100 μ L 左右的裂解液。
- 9) 冰上孵育 5 min 左右，充分裂解原生质体。
- 10) （选做）10000-16000 rpm 离心 1 min，取上清。

II. 荧光检测

- 1) 取 20 μ L 裂解液，加至培养板中。按照实验需要，可设置 3 孔-5 孔重复。
- 2) 配制萤火虫萤光素酶反应工作液和海肾萤光素酶反应液，即萤火虫萤光素酶底物（50 \times ）和海肾萤光素酶底物（50 \times ）分别用对应的缓冲液稀释至 1 \times 工作液。并孵育至室温。
- 3) 加入 100 μ L 萤火虫萤光素酶反应液，震板混匀，检测萤火虫萤光素酶的活力，检测尽量在 30 min 内完成。
- 4) 加入 100 μ L 海肾萤光素酶反应液，震板混匀，检测海肾萤光素酶的活力，检测尽量在 30 min 内完成。
- 5) 分析数据。

①实验设计：根据不同实验目的，在每个培养板中都应设置对照组、实验组和空白对照组。为了保证实验准确性，理论上每个实验组（包括对照组）都应当减去空白对照组的萤火虫和海肾萤光素酶的发光测量值。

a. 空白对照组：

背景 F：未转染细胞+萤火虫萤光素酶检测试剂。

背景 R：未转染细胞+萤火虫萤光素酶检测试剂+海肾萤光素酶检测试剂。

注：空白对照组的样品量必须与实验样品量相同，包含与实验样品相同的培养基/血清组合，并加上完全相同的检测试剂。

b. 实验组：转染细胞经实验化合物处理(即实验组 F 和实验组 R)。

c. 对照组：转染细胞不经处理，用以标准化结果(即对照组 F 和对照组 R)。

②计算结果：

实验组比值=(实验组 F-背景 F) / (实验组 R-背景 R)。

对照组比值=(对照组 F-背景 F) / (对照组 R-背景 R)。

表达倍数=实验组比值/对照组比值。

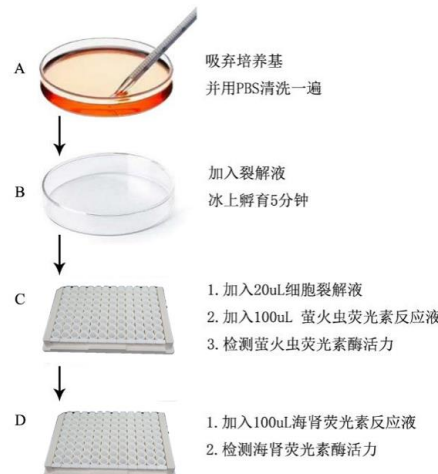


图 2：细胞样品萤火虫和海肾萤光素酶检测流程图

注意事项

- 1) 检测过程中需自备耗材和设备包括如下：PBS；100 μ L 移液器或者排枪；不透光白色酶标板；Luminometer 发光计、多功能酶标仪或者其他能够检测生物发光的仪器；
- 2) 反应温度：酶促反应对温度较为敏感，加样检测前务必将所有试剂平衡至室温（20-25 $^{\circ}$ C）再使用；
- 3) 检测仪器：能检测化学发光的仪器都适用，但由于不同仪器的设置和灵敏度不同，测得的光信号值也会不同；
- 4) 检测设置：Luminescence，350-700 nm，建议检测时间设为 2-10 sec；
- 5) 检测板：为防止孔间干扰，推荐使用不透光白色酶标板。黑色酶标板也可用，但因黑色会吸收光信号，可能会降低信号；
- 6) 单管荧光测定仪测定，每个样品与测定试剂混合后到测定前的时间应保持一致；
- 7) E 组分海肾萤光素酶底物易挥发，注意密封保存；
- 8) 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套。
- 9) 本产品仅供科研使用！