

Rosetta-gami(DE3)pLysS 感受态细胞

Rosetta-gami(DE3)pLysS Chemically Competent Cell

保存条件： -80℃

产品规格:

Rosetta-gami(DE3)pLysS	10×100μl
pUC19 (control vector)	10pg/μl; 10μl

基 因 型

Δ (ara-leu)7697 Δ lacX74phoAPvullphoRaraD139ahpCgalEgalKrpsL(DE3)F[lac<sup>+</sup>lacI<sup>q</sup>pro]gor522  
::Tn10 trxB pLysSRARE2 (Cam<sup>R</sup> , Str<sup>R</sup> , Tet<sup>R</sup> )

简 要 说 明

Rosetta-gami(DE3)pLysS 菌株聚合了不同原核表达菌株的优势:

- Rosetta-gami 赋予其 Rosetta 和 Origami 的优点——补充大肠杆菌缺乏的 6 种稀有密码子(AUA, AGG, AGA, CUA, CCC, GGA) 对应的 tRNA, 提高外源基因的表达水平, 并且包含突变的硫氧还蛋白还原酶(thioredoxin reductase)(trxB) 和谷胱甘肽还原酶(glutathione reductase)(gor)基因, 表达主要还原途径的两个关键酶。有利于形成正确折叠的含有二硫键的蛋白, 增强蛋白的可溶性。
- 该菌株染色体整合了 λ 噬菌体 DE3 区 (DE3 区含有 T7 噬菌体 RNA 聚合酶), 适合 T7 启动子诱导的蛋白表达。
- 该菌株携带的 pLysS 质粒含有表达 T7 溶菌酶的基因, 能够降低目的基因的背景表达水平, 但不干扰 IPTG 诱导的表达, 适合表达毒性蛋白和非毒性蛋白。Rosetta-gami(DE3)pLysS 菌株具有卡那霉素, 氯霉素, 链霉素, 四环素抗性, 经 pUC19 质粒检测转化效率高达 10<sup>8</sup>cfu/μg。

操 作 说 明

1. 取 100μl 冰上融化的 Rosetta-gami(DE3)pLysS 感受态细胞,加入目的质粒并轻轻混匀,冰上静置 25 分钟。
2. 42 回冰上并静置 2 分钟, 晃动会降低转化效率。
3. 向离心管中加入 700μl 不含抗生素的无菌培养基 (2YT 或 LB), 混匀后 37℃, 200rpm 复苏 60 分

钟。

4. 5000rpm 离心一分钟收菌，留取 100 $\mu$ l 左右上清轻轻吹打重悬菌块并涂布到含相应抗生素的 2YT 或 LB 培养基上。
5. 将平板倒置放于 37 $^{\circ}$ C 培养箱过夜培养。

### 注 意 事 项

1. 感受态细胞最好在冰上融化。
2. 混入质粒时应轻柔操作。
3. 转化高浓度的质粒可相应减少最终用于涂板的菌量。
4. 诱导时，IPTG 浓度可选（0.1-2mM 均可）。
5. 为获得需要量的蛋白，最佳诱导时间，温度，IPTG 浓度需实验者优化。
6. 菌株携带 pLysS 质粒，除复苏培养基为无抗生素外，其余所用培养基、培养液均应含有 34  $\mu$ g/ml 氯霉素，以防质粒丢失。
7. 具有卡那霉素抗性，不能用于具有卡那霉素抗性质粒的表达。

### Sample Induction Protocol(for reference only)

1. Inoculate a single colony from a freshly streaked plate into 3ml of LB medium containing the appropriate antibiotic for the plasmid and host strain.
2. Incubate with shaking at 200 rpm at 37 $^{\circ}$ C overnight.
3. Inoculate 50 ml of LB medium containing the appropriate antibiotic with 0.5 ml of the overnight culture prepared in step 2(use the 500 ml triangular flask as the container would be better).
4. Incubate with shaking at 150 rpm at 37 $^{\circ}$ C until the OD 600 reaches 0.5-0.8. (0.6 recommended; about 2.5h).
5. (Optional)Pipet 1ml of the cultures into clean microcentrifuge tubes and place the tubes on ice until needed for gel analysis or storage at -20 $^{\circ}$ C. These will serve as the non-induced control samples.
6. Add IPTG to a final concentration of 1 mM. Optimal time for induction of the target protein may vary from 2-16 hours, depending on the protein.
7. Incubate with shaking at 120 rpm at 37 $^{\circ}$ C for 2-4 hours. To determine the optimal time for induction of the target protein, it is recommended that a time course experiment be performed varying the induction from 2-16 hours.
8. Place the culture on ice for 10 minutes. Harvest cells by centrifugation at 5,000 x g for 10 minutes at 4 $^{\circ}$ C.
9. Remove the supernatant and store the cell pellet at -20 $^{\circ}$ C (storage at lower temperatures is also acceptable).