



C43(DE3) pLysS Chemically Competent Cell 产品说明书

产品规格 (CAT#: YC220)

C43(DE3) pLysS :	100μl/支
pUC19 (control vector , 0.1ng/μl):	5μl
保存条件(保质期) :	-80°C (6 个月)

产品介绍

OverExpress C43(DE3)、OverExpress C41(DE3)两个菌株均起源于 BL21(DE3), 其优点是可以高效表达毒性蛋白或疏水性蛋白。OverExpress C41(DE3)跟 BL21(DE3)的区别在于其基因组合有至少一个未知突变, 这个未知突变使其获得了高效表达毒性蛋白的能力, 此突变位点参与大肠杆菌表达毒性蛋白时的细胞死亡途径; OverExpress C43(DE3)来源于 OverExpress C41(DE3), 是通过筛选 OverExpress C41(DE3)对另一个不同毒性蛋白的抗性菌株获得。C43(DE3)菌株具有比 C41(DE3)更强的表达毒性蛋白和疏水性蛋白的能力。将具有氯霉素抗性的 pLysS 质粒导入 C43(DE3)细胞中即是 C43(DE3) pLysS, pLysS 表达 T7 溶菌酶, T7 溶菌酶可以与 T7 RNA 聚合酶结合抑制其转录活性, 进而降低目的基因的背景表达水平, 但不干扰 IPTG 诱导的表达, 非常适合毒性蛋白的原核表达。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), 可同时表达 T7 RNA 聚合酶和大肠杆菌 RNA 聚合酶, 可用于 pET 系列, pGEX, pMAL 等质粒的蛋白表达。C43(DE3)pLysS 感受态细胞由特殊工艺制作, pUC19 质粒检测转化效率达 10^7 cfu/μg DNA。

基因型: F⁻ompT hsdS_B (r_B⁻ m_B⁻) gal dcm (DE3)pLysS Cam^R

操作方法

1. 取感受态细胞置于冰浴中 (解冻 1-2 分钟), 加入目的 DNA, 轻轻混匀, 在冰浴中放置 25 分钟。
注意: 所使用 DNA 体积不要超过感受态细胞体积的 1/10。
2. 将离心管置于 42°C 水浴中放置 60 秒, 然后快速将管转移到冰浴中, 使细胞冷却 2 分钟, 该过程不要摇动离心管。
3. 向每个离心管中加入 700μl 无菌的 SOC 或 LB 培养基 (不含抗生素), 混匀后置于 37°C 180rpm 摇床振荡培养 45-60 分钟, 目的是使质粒上相关的抗性标记基因表达, 使菌体复苏。
4. 根据实验要求, 吸取适量体积已转化的感受态细胞加到含相应抗生素的 SOC 或 LB 固体琼脂培养基上, 将细胞均匀涂开。将平板置于室温直至液体被吸收, 倒置平板, 37°C 培养 12-16 小时。

注意事项

1. 感受态细胞需要在冰中缓慢融化，插入冰中 10 分钟内加入目标 DNA，不可在冰中放置时间过长，长时间存放会降低转化效率。

2. 混入质粒或连接产物时应轻柔操作，避免用移液枪吹吸。

3. 转化高浓度的质粒时可相应减少最终用于涂板的菌量。

4. 感受态细胞应保存在 -80°C ，请避免反复冻融，以免降低感受态细胞的转化效率。

5. 诱导时，IPTG 浓度可选（0.1-2mM 均可）。

6. 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。

7. C43(DE3)pLysS 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 $34\ \mu\text{g/ml}$ 氯霉素，以防质粒丢失。