



## Stbl3 电击感受态细胞

### Stbl3 Electroporation-Competent Cell 说明书

产品货号: ML-G27023

保存条件: -80°C

产品规格: 5×50μl 20×50μl

#### 产品介绍

基 因 型

F- mcrB mrr hsdS20(rB-,mB-) recA13 supE44 ara-14 galK2 lacY1 proA2 rpsL20(StrR) xyl-5 λ -leu mtl-1 endA1+

简 要 说 明

MLBio Stbl3 菌株来源于 HB101 E. coli strain, 是慢病毒载体系统推荐使用的

菌株。基因组含有重组酶 **recA13** 突变，可有效抑制长片段末端重复区的重组，降低错误重组的概率；但不含核酸酶 **endA1** 突变，体内核酸酶含量较高，提取质粒时务必使用质粒提取试剂盒中去蛋白液。此菌株具有链霉素抗性，不存在 **lacIqZ $\Delta$  M15**，不可用于蓝、白斑筛选。MLBio High5TM 系列 Stbl3 感受态细胞经特殊工艺制作，经 **pUC19** 检测转化效率>108cfu/  $\mu$  g DNA。

### 操作说明

**1.0.1cm** 电击杯和杯盖从储存液中拿出倒置于干净的吸水纸上 5 分钟，待其沥干水分，正置 5 分钟，使乙醇充分挥发，待乙醇挥发干净立即插入冰中，压实冰面，电极杯顶离冰面 0.5 cm 以方便盖上杯盖，冰中静置 5 分钟充分降温。

**2.**取-80℃保存的 Stbl3 电击感受态细胞插入冰中 5 分钟，待其融化，加入目的 DNA (质粒或连接产物)并用手拨打 EP 管底轻轻混匀，避免产生气泡，立即插入冰中。

- A. 测定转化效率使用 1  $\mu$ l 10 pg/ $\mu$ l 的对照质粒 pUC19;
- B. 对于连接产物，请用乙醇沉淀 DNA 后加入适量 TE 缓冲液 (10mM TrisHCl, pH7.5;1mM EDTA)重悬，DNA 浓度不超过 100ng/ $\mu$ l，体积不超过 5  $\mu$ l/50  $\mu$ l 感受态

**3.**用 200  $\mu$ l 枪头将感受态-DNA 混合物快速移到电击杯中，避免产生气泡，盖上杯盖。

**4.**启动电转仪，设置参数：C=25  $\mu$ F, PC=200  $\Omega$ , V=1.8 kV (此为 BioRad 电转仪推荐参数，也可按所用 电转仪推荐的参数操作)，将电击杯快速放入电转槽中，电击完成快速插入冰中。

**5.**立即 向电击杯中加入 1000  $\mu\text{l}$  不含抗生素的无菌培养基 S.O.C.，混匀后转移到空 50ml 管中，并用 1ml SOC 轻柔冲洗电转杯并转移到 50ml 管中，另补加 3ml SOC 培养基， 37°C， 200 rpm 复苏 60 分钟。

**6.**5000 rpm 离心一分钟收菌，重悬后取 100-200  $\mu\text{l}$  涂布到含相应抗生素的 S.O.C 平板上（因菌量较大，若全部涂板请选用直径 15cm 培养皿 2-5 个）。将平板倒置放于 37°C 培养箱过夜培养过夜。

### 注 意 事 项

- 1.** 加入 DNA 时体积不应大于感受态体积的 1/10。
- 2.** 电击感受态细胞加入电击杯应避免产生气泡，气泡会增加弧光放电风险。
- 3.** 当 DNA 不纯或存在盐，乙醇，蛋白及缓冲液等污染时，转化效率急剧下降。
- 4.** 电击杯里的离子可增加溶液的电导，增大在含有细胞和 DNA 的溶液中产生电流和弧光放电的风险。
- 5.** 若转化大质粒或想获得较高转化效率，推荐使用高纯质粒提取试剂盒提取质粒。质粒增大一倍，转化效率下降一个数量级。
- 6.** 对于连接产物转化，最好转化前乙醇沉淀 DNA 后用适量 TE 缓冲液 (10 mM Tris HCl, pH7.5; 1 mM EDTA)重悬产物，保证 DNA 浓度不超过 100 ng/ $\mu\text{l}$ 。过高浓度连接产物或过大体积连接产物会降低转化效率，增加弧光放电的风险。



7. 入质粒时应轻柔操作，吸取感受态细胞时避免用力过猛，以免剪切力过大损伤细胞膜，降低转化效率。转化高浓度的质粒或连接产物可相应减少最终用于涂板的菌量。
8. 电击感受态细胞最好保存在-80℃以下，高于-80℃超期储存会导致转化效率会下降。