



# HST08 电转感受态细胞

## HST08 Electroporation Competent Cell

Cat.NO. ZC1068D

目录编号	产品名称	包装单位
<input type="checkbox"/> ZC1068D-1	HST08 电转感受态细胞	50 $\mu$ l $\times$ 5
<input type="checkbox"/> ZC1068D-2	HST08 电转感受态细胞	50 $\mu$ l $\times$ 20

备注: 以上包装均含有 Compcell Control Plasmid pUC19(0.1ng/ $\mu$ l)5 $\mu$ l (质量控制用)。

储存: -70 $^{\circ}$ C 保存六个月。

### 产品介绍:

本公司生产的 HST08 感受态细胞是采用特殊工艺处理得到的感受态细胞, 可用于 DNA 的电转化。使用 pUC19 质粒检测, 转化效率  $10^{10}$ cfu/ $\mu$ g DNA 以上。

E.coli HST08 是 mrr, hsdRMS, mcrBC, mcrA (这些基因是大肠杆菌切除外源甲基化 DNA 所必需的基因) 缺失的菌株, 这使得其可广泛应用于甲基化质粒的制备、基因文库的制作以及亚克隆。当和较大质粒一起使用时, 也可维持较高转化效率和菌落生长率。

### 操作方法:

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 5min, 待其沥干水分, 正置 5min, 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 0.5cm 以方便盖上杯盖, 冰中静置 5min 充分降温。

2. 取 -70 $^{\circ}$ C 保存的电击感受态细胞插入冰中 5min, 待其融化, 加入目的 DNA(质粒或连接产物) 并用手拨打离心管底轻轻混匀, 避免产生气泡, 立即插入冰中。

A. 测定转化效率使用 1 $\mu$ l 0.1ng/ $\mu$ 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 Tris-HCl, 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=1.8kV(BioRad 电转仪推荐参数); 或 C=25 $\mu$ F, PC=200 $\Omega$ , V=2.4kV(BTX ECM 630 或 Bio-Rad GenePulsar 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. 2min 后从冰中取出电击杯, 放室温, 加入 700 $\mu$ l 不含抗生素的无菌 S.O.C. 培养基(室温), 用 1ml 枪吹吸电击杯底部数次混匀后, 转移到 50ml 离心管(BD Falcon 50ml 锥形离心管等), 向离心管中补加 S.O.C. 培养基至 5ml。37 $^{\circ}$ C, 225rpm 复苏 60min。

6. 5000rpm 离心 1min 收菌, 重悬后取 100-200 $\mu$ 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 $^{\circ}$ C 培养箱过夜培养 13-17h。



**ZOMANBIO**

Order: 010-62617225  
Technical: 010-62979301  
Email: zomanbio@126.com

本产品仅供科研使用. 请勿用于医药、临床治疗、食品及化妆品等用途。

### 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. DNA 加入到细胞中后, 立即进行电击操作; 电击完成后立刻加上 LB 或 SOC 等复苏培养基, 每分钟延迟加入会导致 3 倍转化效率的降低。
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. 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。
6. 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。
7. 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 (10mM Tris HCl, pH7.5; 1mM EDTA) 重悬产物, 保证 DNA 浓度不超过 100ng/ $\mu$ 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。
8. 混入质粒时应轻柔操作, 吸取感受态细胞时不可用孔径过小的枪头 (普通 200 $\mu$ l 枪头应剪去枪头尖 0.6cm) 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。
9. 电击感受态细胞最好保存在 -70 $^{\circ}$ C 以下, 高于 -70 $^{\circ}$ C 超期储存会导致转化效率下降。

ZOMANBIO