



BL21(DE3) 电转感受态细胞

BL21(DE3) Electroporation Competent Cell

Cat.NO. ZC121D

目录编号	产品名称	包装单位
☐ ZC121D-1	BL21(DE3) 电转感受态细胞	5×50μl
☐ ZC121D-2	BL21(DE3) 电转感受态细胞	20×50μl

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

储存: -70℃ 保存六个月。

产品介绍:

BL21(DE3) 菌株用于 T7RNA 聚合酶为表达系统的高效外源基因的蛋白表达宿主, T7 噬菌体 RNA 聚合酶基因的表达受控于 λ 噬菌体 DE3 区的 lacUV5 启动子, 该区整合于 BL21 的染色体上。该菌株适合于非毒性蛋白的高水平表达, 可同时用于 pET 系列, pGEX, pMAL 等质粒的蛋白表达。BL21(DE3) 电转感受态细胞经特殊工艺制作, pUC19 质粒检测转化效率可达 1×10^{10} cfu/μg DNA。基因型为: F⁻ ompT hsdS(r_B⁻m_B⁻) gal dcm(DE3)

操作方法:

1. 电极间距为 0.1cm 的电转杯 (Gene Pulser®/MicroPulser™ electroporation cuvettes) 插入碎冰中, 压实冰面, 冰中静置 5 分钟, 使电转杯充分降温。(电转杯重复使用方法: 每次用完后, 用大量的自来水冲洗干净去掉菌液和 DNA, 用蒸馏水洗 3 遍, 将其泡在 75% 乙醇中 30 分钟, 取出杯子, 沥干液体, 放在超净台中, 使乙醇充分挥发, 盖上盖子放干燥地方备用)。
2. 取 -70℃ 保存的感受态细胞插入冰中, 待细胞刚化冻后, 加入质粒 DNA 或连接产物(洗脱或溶解质粒的溶液中离子不能太高, 或用双蒸水稀释, 对照 pUC19 可以用无菌水稀释到 10pg/μl), 用手指拨打管底轻轻混匀, 立即插入冰中, 在超净台中用无菌吸头将细胞 /DNA 混合物快速转移到电击杯中, 避免产生气泡, 确保细胞沉到杯底, 盖上杯盖, 空管保留待用。
3. 启动电转仪, 设置电击参数: 2.4kV, 200Ω, 25μF (BTX ECM 630 或 Bio-Rad GenePulser)。用纸巾擦掉电转杯外部的水分, 将电转杯放入电转槽中进行电击。完成后, 将电转杯插入冰中, 加入 950μl 无抗生素的 SOC 或 LB 培养基, 并将液体转移到原来保留的感受态空管中, 37℃, 150-250rpm 振荡培养 1 小时。
4. 取 100-200μl 左右的菌液或稀释后的菌液, 涂布于含相应抗生素的 LB 平板上, 倒置放于 37℃ 培养箱培养 12-18 小时。

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/μl。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 200μl 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℃ 以下, 高于 -70℃ 超期储存会导致转化效率下降。

ZOMANBIO