





# 使用说明书—CHO Trans kit01

# 基础信息介绍

【产品名称】: CHO瞬转试剂盒

【产品型号】: CHO Trans kit01

【产品货号】: CHO-TK01



#### 【包装规格】:

试剂盒组分	型号	货号/规格	保存条件
CHO 化学成分限定培养基	CHO CDM10	LQ10-1000×1	2∼8℃,避光
二合一补料培养基	Tobitec FedVigor02	LQ47-125×2	2∼8℃,避光
转染增强剂	CHE STE01	ML701-20×1	2∼8℃,避光
转染试剂(1mg/mL)	Tobitec TR01	ML801-2×4	2∼8℃,避光

#### 【产品简介】:

CHO 瞬转试剂盒(CHO Trans kit01)化学成分限定,适用于 CHO 细胞(主要为 ExpiCHO-S)高密度培养及瞬时转染表达,各组分配合使用可显著提高转染性能和蛋白表达水平,具有优良的稳定性和重现性。该试剂盒产品适用于科研和基于细胞培养的大规模生物制品的生产,但不可直接用于人体或作为药物使用。

#### 【储运及有效期】:

2~8℃,避光运输;避光存储(存储温度参见【包装规格】);有效期6个月。

### 【质量指标】:

产品指标	CHO CDM10 (LQ10), 液体	Tobitec FedVigor02 (LQ47),液体	CHE STE01 (ML701), 液体	Tobitec TR01 (ML801), 液体
外观	淡黄色澄清液体	红色澄清液体	无色澄清液体	无色澄清液体
pH	6.9 ~ 7.5	6.6 ~ 7.4		



Version 2, 2025

渗透压 (mOsmol/kg)	260 ~ 320	240~340(5 倍稀释)		
内毒素 (EU/mL)	< 3	< 10	< 3	< 3
无菌检测	阴性	阴性	阴性	阴性

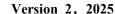
# 细胞培养参考标准作业流程

## 细胞培养条件

	参数	值
	50 mL TPP 管	10 ~ 30 mL
控	125 mL 摇瓶	15 ~ 40 mL
培养体积	250 mL 摇瓶	40 ~ 80 mL
枳	500 mL 摇瓶	100 ∼ 200 mL
	1000 mL 摇瓶	200 ~ 300 mL
摇床转速	TPP 管	50mm 振幅: 200 rpm
	摇瓶	25mm 振幅: 150 rpm
	摇瓶	50mm 振幅: 90~120 rpm
	接种密度	0.5×10 <sup>6</sup> cells/mL
— 培 养	培养温度	36 ~ 38°C
培养环境	CO <sub>2</sub> 浓度	5%
	湿度	> 80% RH

#### 细胞复苏

- 1.37℃水浴中预热 CHO CDM10 培养基;
- 2. 使用 75%酒精喷洒培养基瓶, 并置于生物安全柜;
- 3. 复苏1支细胞,并在37℃水浴中,轻轻晃动冻存管,解冻1分钟;
- 4. 将冻存管中的细胞轻轻移到含有 30mL 已预热 CHO CDM10 培养基的离心管中;
- 5. 150g~300g (约 800rpm~1200rpm) 离心 5 分钟, 丢弃上清液并将细胞重悬于 10~30mL 新鲜预热的 CHO CDM10 培养基中, 调节活细胞密度至 0.5×10<sup>6</sup> cells/mL;
- 6. 取 0.5 mL 细胞悬液,用细胞计数仪分析活细胞密度 (× $10^6$  cells/mL)和细胞活率 (%)。





**Tobitec**®

# 细胞传代

- 1. 将 CHO CDM10 培养基放入 37℃条件下预热 20~30 min;
- 2. 取活细胞密度  $\geq 2 \times 10^6$  cells/mL、细胞活率  $\geq 85\%$ 、处于对数生长期中期的细胞进行传代;

7. 如果细胞活率 > 85%,将细胞置于规定的环境条件(见上表"细胞培养条件")下进行细胞培养。

- 3. 根据 0.5×10<sup>6</sup> cells/mL 的接种密度和传代体积, 计算所需种子液量;
- 4. 无菌转移所需量的种子液,添加至含所需体积的已预热 CHO CDM10 培养基的摇瓶中;
- 5. 将摇瓶置于规定的环境条件(见上表"细胞培养条件")下进行细胞培养;
- 6. 每 2~3 天用新鲜的培养基按上述步骤进行传代培养。
- 7. 传代前,如果活细胞密度低于 2.0×106 cells/mL,或细胞活率低于 85%,需要 150g~300g (大约 800rpm~ 1200rpm)离心 5 分钟处理细胞。轻轻弃上清,使用已预热的 CHO CDM10 培养基重悬细胞,取样计数后进 行细胞传代。

#### 细胞适应

#### 直接适应

- 1. 对于可以直接适应的细胞,可以从无血清培养基中直接接种到 CHO CDM10 培养基中,接种密度参考传 代步骤, 并需要依据具体情况而定。
- 2. 继续传代细胞, 直到细胞稳定生长。
- 3. 传代几次后,活细胞密度在接种的 3~4 天内达到 2×106 cells/mL 及以上、细胞活率 > 90%,且倍增时间 稳定,此时可以认为细胞已被驯化成功。

#### 连续适应

- 1. 对于传统的生长在  $5 \sim 10\%$  加清或无血清的细胞,采用连续适应法,接种密度  $0.5 \times 10^6$  cells/mL.
- 2. 监测细胞生长情况,直到活细胞密度达到 > 2×106 cells/mL。
- 3. 用 CHO CDM10 培养基: 原始培养基 = 25:75 的比例稀释细胞,接种密度为 0.5×106 cells/mL。直到这 个比例的培养基细胞生长良好,再进一步稀释培养,按25:75,50:50,75:25,90:10,100:0,逐步提 高 CHO CDM10 培养基的比例。
- 4. 在完全使用 CHO CDM10 培养基接种 3~4 天之后,活细胞计数应该至少达到 2×106 cells/mL,细胞活率 ≥ 90%。此时,细胞已经完全适应 CHO CDM10 培养基。





#### 细胞冻存

- 1. 准备处于对数生长中期的、细胞活率 > 90%、状态较好的细胞。
- 2. 测定活细胞密度, 计算所需的冻存培养基体积, 最终活细胞密度 > 1×10<sup>7</sup> cells/mL。
- 3. 准备所需的冻存培养基: CHO CDM10 培养基 + 10% DMSO, 4℃冷藏保存。
- 4.300g 离心 5 分钟, 弃去上清, 用冻存培养基重新悬浮细胞。
- 5. 根据项目具体需要,将悬浮液进行等分保存于适宜规格的冻存管中。
- 6. 按照标准程序,对冻存管进行自动或手工操作降温 (每分钟降 1℃)。
- 7. 将细胞转移到液氮罐中保存。

## 参考瞬时转染补料策略

#### 细胞传代

- 1. CHO 细胞按照上述适应操作完全适应后,按 0.5×10<sup>6</sup> cells/mL 活细胞密度进行传代扩增,直到细胞体积满足转染所需,进入下一步骤;
- 2. 转染前一天,使用新鲜 CHO CDM10 培养基将细胞密度稀释至  $2 \sim 3 \times 10^6$  cells/mL,使得第二天转染时活细胞密度在  $5 \sim 7 \times 10^6$  cells/mL。

#### 转染

以 30mL 培养体积为例(对于其他培养体积,根据实际需要按体积折算),最佳转染条件应根据具体情况进行优化,以下转染条件仅供参考使用:

VCD	DNA	Tobitec TR01
6×10 <sup>6</sup> cells/mL,活率> 95%	1.5mg/L	7.5mL/L

- 1. 转染当天(D0),先对细胞进行计数,根据计数结果添加新鲜培养基,将活细胞密度调整至  $6\times10^6$  cells/mL。
- 2. 将 45ug 质粒 DNA 用 1.5mL CHO CDM10 培养基进行稀释并混匀,再将 225uL 的转染试剂 Tobitec TR01(1mg/mL)用 1.5mL CHO CDM10 培养基稀释并混匀,将混合后的 Tobitec TR01 加入混匀的 DNA 溶液缓慢轻柔的混合均匀,静置孵育 10~15 分钟。
- 3. 取出准备转染的细胞液,将 DNA 和 Tobitec TR01 复合物缓慢滴加到细胞培养液中,边滴加边摇匀细胞液,直到完全滴加完。
- 4. 将摇瓶置于规定的环境条件(参见上表"细胞培养条件")下培养,摇床设置温度 37℃,培养时间记为 D0,转染结束。





**Version 2, 2025** 

#### 补料培养

- 1. 转染后 8 ~ 24h (D1):根据转染细胞体积,补加 2%的 CHE STE01 (仅此一次),8%的 Tobitec FedVigor02, 并降温至 32℃培养;
- 2. 之后 D4 ~ D7: 每 3 天补加一次 8%的 Tobitec FedVigor02,当细胞液中葡萄糖浓度低于 4 g/L 时,按 6 g/L 的终浓度添加。
- 3. 细胞活率≤70%即可结束培养。

#### 【说明书核准及修改日期】: 2025年8月

# 【技术支持】:

根据销售条款,如您遇任何问题,请与我公司技术人员联系:

Tel: +86 21-64909996-393 Fax: +86 21-64909996-730

Email: bioreagent@tofflon.com