





碧云天生物技术/Beyotime Biotechnology 订货热线: 400-168-3301或800-8283301

订货e-mail: order@beyotime.com 技术咨询: info@beyotime.com 网址: http://www.beyotime.com

Lipo6000TM转染试剂

产品编号	产品名称	包装
C0529	Lipo6000 [™] 转染试剂	5×1.5ml

产品简介:

- ➤ Lipo6000TM转染试剂(Lipo6000TM Transfection Reagent)是一种非常高效的新型转染试剂,达到了国际最主流转染试剂的转染效果。适用于把质粒、siRNA或其它形式的核酸包括DNA、RNA、寡核苷酸、以及核酸蛋白复合物或带负电荷的蛋白转染到真核细胞中,也可以用于活体动物的核酸转染以用于基因治疗。
- ▶ Lipo6000[™]转染试剂对于常见的哺乳动物细胞具有非常高的转染效率、重复性好、操作简单、无明显的细胞毒性,并且对于贴壁细胞和悬浮细胞都适用。
- ▶ Lipo6000TM转染试剂的使用方法和常用的Lipofectamine[®] 2000 Reagent完全一致。并且经过对HEK293T、Hela、NIH3T3、HEK293FT、CHO等细胞的测试,转染效率也和Lipofectamine[®] 2000 Reagent相当甚至略高。
- ▶ Lipo6000[™]转染试剂不仅适用于质粒、siRNA等单一成分的细胞转染,也适合多个质粒或者质粒与siRNA等的组合转染。
- ➤ Lipo6000TM转染试剂转染过表达质粒后,通常24-48小时后达到较高的蛋白表达水平,并且很多情况下蛋白表达量在转染后48小时显著高于转染后24小时;转染siRNA通常3-5天后对于目的基因的下调水平会比较理想。
- ➤ Lipo6000TM转染试剂转染细胞时,基本不受细胞培养液中的血清和抗生素的影响,即可以在血清和抗生素存在的情况下进行细胞转染。但为了取得最佳的转染效果,推荐转染时使用不含抗生素的含血清的细胞培养液。
- ▶ Lipo6000TM转染试剂的转染效果可以通过转染表达EGFP等荧光蛋白的质粒进行快速鉴定。
- ➤ Lipo6000TM转染试剂与Lipofectamine® 2000 Reagent转染效果比较请参考图1-6。

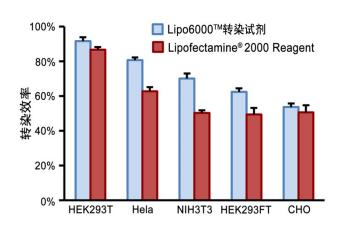


图1. Lipo6000[™]转染试剂与Lipofectamine[®] 2000 Reagent转染效率的比较。仅转染试剂不同,其余条件一致。

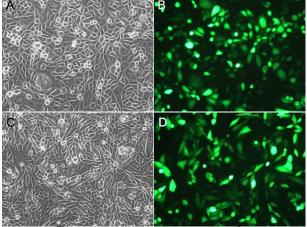


图3. Lipo6000TM转染试剂(A-B)与Lipofectamine[®] 2000 Reagent (C-D)用EGFP表达质粒转染Hela细胞后的实拍效果图。

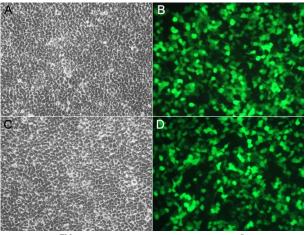


图2. Lipo6000TM转染试剂(A-B)与Lipofectamine[®] 2000 Reagent (C-D)用EGFP表达质粒转染HEK293T细胞后的实拍效果图。

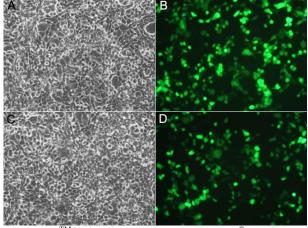


图4. Lipo6000[™]转染试剂(A-B)与Lipofectamine[®] 2000 Reagent (C-D)用EGFP表达质粒转染NIH3T3细胞后的实拍效果图。

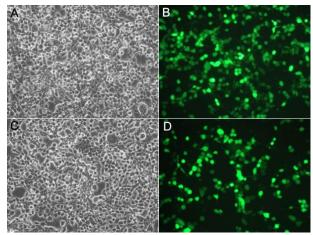


图5. Lipo6000TM转染试剂(A-B)与Lipofectamine[®] 2000 Reagent (C-D)用EGFP表达质粒转染HEK293FT细胞后的实拍效果图。

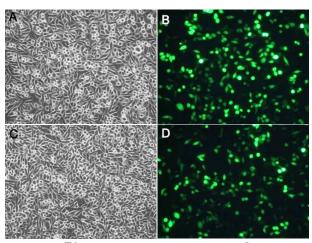


图6. Lipo6000TM转染试剂(A-B)与Lipofectamine® 2000 Reagent (C-D)用EGFP表达质粒转染CHO细胞后的实拍效果图。

▶ 对于六孔板,一个包装的本转染试剂大约可以转染300个孔;对于24孔板,一个包装的本转染试剂大约可以转染1500个孔。

包装清单:

产品编号	产品名称	包装
C0529	Lipo6000 [™] 转染试剂	5×1.5ml
_	说明书	1份

保存条件:

4℃保存。

注意事项:

- ▶ 使用高纯度的DNA或RNA有助于获得较高的转染效率。对于质粒,可以使用碧云天生产的质粒大量抽提试剂盒(D0026)进行 抽提,以保证可以获得较高的转染效率。
- 转染前细胞必须处于良好的生长状态。
- ▶ 需自备不含抗生素的无血清培养液或Opti-MEM[®]培养液或普通的DMEM培养液。
- ▶ Lipo6000[™]转染试剂不能vortex或离心,宜缓慢晃动混匀。
- ▶ Lipo6000[™]转染试剂使用后请立即盖好盖子,避免长时间暴露在空气中,影响转染效率。
- ▶ 本产品仅限于专业人员的科学研究用,不得用于临床诊断或治疗,不得用于食品或药品,不得存放于普通住宅内。
- ▶ 为了您的安全和健康,请穿实验服并戴一次性手套操作。

使用说明:

1. DNA转染:

- a. 细胞培养(以六孔板为例, 其它培养板或培养皿可参考六孔板): 在转染前一天(18-24小时)按照每孔约20-70万细胞(具体的 细胞数量据细胞类型、大小和细胞生长速度等而定)接种到六孔板内进行培养,使第二天细胞密度能达到约70-90%。
- b. 在进行下述转染步骤前,把培养有细胞的六孔板每孔换成2ml新鲜培养液(含有血清,不含抗生素)。可以使用含有血清并 含有抗生素的新鲜培养液,但抗生素的存在对于有些细胞容易导致转染后出现一定的细胞毒性。
- c. 参考下表,对于待转染的六孔板中每一个孔的细胞,取两个洁净无菌离心管,分别加入125µl不含抗生素和血清的DMEM 培养液(高糖DMEM或低糖DMEM均可)或Opti-MEM® Medium,然后于其中一管加入2.5μg质粒DNA,并用枪轻轻吹打混 匀;另一管加入5_µl Lipo6000TM转染试剂,用枪轻轻吹打混匀,请特别注意不可Vortex或离心。室温静置5分钟后(通常最 长不宜超过25分钟),将含有DNA的培养液用枪轻轻加入含Lipo6000TM转染试剂的培养液中,轻轻颠倒离心管或者用枪轻 轻吹打混匀,室温静置20分钟(室温存放6小时内稳定)。

	96-well	48-well	24-well	12-well	6-well	6cm dish	10cm dish
Lipo6000 [™] 转染试剂	0.2μ1	0.5µl	1µl	2µl	5μl	10µl	30µl
无血清培养液或Opti-MEM® Medium	5µl	12.5µl	25µl	50µl	125µl	250μ1	750µl
DNA	100ng	250ng	500ng	1μg	2.5μg	5μg	15μg
无血清培养液或Opti-MEM® Medium	5µl	12.5μl	25µl	50µl	125µl	250µl	750µl
稀释好的Lipo6000™转染试剂和DNA分别室温静止放置5分钟,随后两者混合并混匀再室温静止放置20分钟							
每孔加入的混合物的量	10μ1	25µl	50µl	100μ1	250µl	500µl	1500µl
按照上述用量每孔均匀滴加Lipo6000 TM 转染试剂和DNA的混合物,4-6小时后更换培养液或直接继续培养							

注1:对于六孔板中一个孔的细胞,Lipo 6000^{TM} 转染试剂的用量可以在3-12.5 μ l范围内进行适当调节,DNA用量建议固定 在2.5μg,但也可以在1-4μg的范围内进行适当调节。通常质粒用量(μg)和Lipo 6000^{TM} (μl)的用量比例为1:2或1:3比较常用,

如有必要可以在1:0.5-1:5的范围内优化转染效果,上表推荐的比例为1:2,此时Lipo6000[™]的用量相对较少,既经济又高效。最佳的转染条件,不同的细胞类型和培养条件有所不同,可以在上述推荐范围内自行优化转染条件。

注2: 质粒的浓度宜控制在0.5-5µg/μl范围内。

注3:对于多个孔转染相同数量相同质粒的情况可以把每个孔所需的Lipo6000TM转染试剂和DNA混合物分别配制,然后一起混合在同一个离心管内,后续混匀并孵育20分钟后,可以按照推荐用量滴加到细胞培养器皿内。

注4:对于其它培养板或培养器皿,各种试剂的用量可以按照细胞培养器皿的培养面积按比例进行换算。如果转染寡核苷酸或RNA等可以参考转染DNA的条件进行。

- d. 无论是贴壁细胞还是悬浮细胞,按照六孔板每孔250μl Lipo6000[™]转染试剂-DNA混合物的用量,均匀滴加到整个孔内,随后轻轻混匀。
- e. 为达到最高的转染效率,细胞在转染后培养4-6小时后宜更换为新鲜的完全培养液(对于Hela细胞,推荐在转染4小时后更换培养液,对于NIH3T3、CHO、HEK293T和HEK293FT细胞,推荐在转染6小时后更换培养液)。
- f. 继续培养约24-48小时后,即可用适当方式检测转染效果,例如荧光检测、Western、ELISA、报告基因等,或加入适当的筛选药物如G418等进行稳定细胞株的筛选。

2. siRNA转染:

- a. 细胞培养(以六孔板为例,其它培养板或培养皿可参考六孔板): 在转染前一天(18-24小时)按照每孔约20-70万细胞(具体的细胞数量据细胞类型、大小和细胞生长速度等而定)接种到六孔板内进行培养,使第二天细胞密度能达到约30-50%。
- b. 在进行下述转染步骤前,把培养有细胞的六孔板每孔换成2ml新鲜培养液(含有血清,不含抗生素)。可以使用含有血清并含有抗生素的新鲜培养液,但抗生素的存在对于有些细胞容易导致转染后出现一定的细胞毒性。
- c. 参考下表,对于待转染的六孔板中每一个孔的细胞,取两个洁净无菌离心管,分别加入125μl不含抗生素和血清的DMEM 培养液(高糖DMEM或低糖DMEM均可)或Opti-MEM[®] Medium,然后于其中一管加入100pmol siRNA,并用枪轻轻吹打混匀;而另一管加入5μl Lipo6000[™]转染试剂,用枪轻轻吹打混匀,请特别注意不可Vortex或离心。室温静置5分钟后(通常最长不宜超过25分钟),将含有siRNA的培养液用枪轻轻加入含Lipo6000[™]转染试剂的培养液中,轻轻颠倒离心管或者用枪轻轻吹打混匀,室温静置20分钟(室温存放6小时内稳定)。

	96-well	48-well	24-well	12-well	6-well	6cm dish	10cm dish
Lipo6000 TM 转染试剂	0.2μl	0.5µl	1µl	2µl	5µl	10µl	30µl
无血清培养液或Opti-MEM® Medium	5µl	12.5μl	25µl	50µl	125µl	250µl	750µl
siRNA	4pmol	10pmol	20pmol	40pmol	100pmol	200pmol	600pmol
无血清培养液或Opti-MEM® Medium	5µl	12.5μl	25µl	50µl	125µl	250µl	750µl
稀释好的Lipo6000™转染试剂和DNA分别室温静止放置5分钟,随后两者混合并混匀再室温静止放置20分钟							
每孔加入的混合物的量	10µl	25µl	50µl	100μ1	250µl	500µl	1500µl
按照上述用量每孔均匀滴加Lipo6000 TM 转染试剂和DNA的混合物,4-6小时后更换培养液或直接继续培养							

注1: 对于六孔板中一个孔的细胞,Lipo 6000^{TM} 转染试剂的用量可以在2.5-7.5 μ l范围内进行适当调节,siRNA用量可以在50-250pmol的范围内进行适当调节。通常siRNA用量(pmol)和Lipo $6000^{\text{TM}}(\mu$ l)的用量比例为20:1,如有必要可以在10:1-40:1的范围内优化转染效果,上表推荐的比例为20:1,此时Lipo 6000^{TM} 的用量相对较少,既经济又高效。最佳的转染条件,不同的细胞类型和培养条件有所不同,可以在上述推荐范围内自行优化转染条件。

注2: siRNA的推荐浓度为20μM, 常用的浓度范围为10-50μM。

注3:对于多个孔转染相同数量相同质粒的情况可以把每个孔所需的Lipo6000™转染试剂和siRNA混合物分别配制,然后一起混合在同一个离心管内,后续混匀并孵育20分钟后,可以按照推荐用量滴加到细胞培养器皿内。

注4:对于其它培养板或培养器皿,各种试剂的用量可以按照细胞培养器皿的培养面积按比例进行换算。如果转染寡核苷酸或RNA等可以参考转染DNA的条件进行。

- d. 无论是贴壁细胞还是悬浮细胞,按照六孔板每孔 250μ l Lipo 6000^{TM} 转染试剂-siRNA混合物的用量,均匀滴加到整个孔内,随后轻轻混匀。
- e. 为达到最高的转染效率,细胞在转染后培养4-6小时后宜更换为新鲜的完全培养液(对于Hela细胞,推荐在转染4小时后更 换培养液,对于NIH3T3、CHO、HEK293T和HEK293FT细胞,推荐在转染6小时后更换培养液)。
- f. 继续培养3-5天后,即可用适当方式检测siRNA对于靶基因的下调效果,例如qPCR、Western、ELISA、报告基因等,或加入适当的筛选药物如G418等进行稳定细胞株的筛选。

常见问题:

- 1. 转染效率低:
 - a. 优化质粒与 $Lipo6000^{TM}$ 转染试剂比例,对于难转染的细胞,可适当加大质粒用量。
 - b. 应用高纯度、无菌、无污染物的质粒进行转染,DNA纯度方面A₂₆₀/A₂₈₀比值要接近1.8,通常宜控制在1.8-1.9范围内,偏低则有可能有蛋白污染,偏高则有可能有RNA污染。可以使用碧云天生产的质粒大量抽提试剂盒(D0026)进行抽提,以保证可以获得较高的转染效率。
 - c. 贴壁细胞转染时状态良好,细胞密度达70-90%时才可进行转染,过稀或过密都可能影响转染效率,不同细胞的最佳转染密度需要自行摸索。悬浮细胞宜在对数生长期进行转染。
 - d. 需使用无抗生素和无血清培养液配制 $Lipo6000^{TM}$ 转染试剂和质粒或siRNA等的混合物。

- e. 转染后培养时间不足,而被误以为转染效率偏低。不同细胞转染后至显著表达所需要培养的时间通常为24-48小时。
- f. 检查细胞是否有支原体感染,支原体感染会影响细胞增殖,并很可能影响转染效率。
- g. 如果没有检测到目的蛋白表达,应该仔细核对转染质粒的测序结果,确保测序结果和读码框完全正确。
- h. 如果靶基因的敲减(knockdown)效果欠佳,应该考虑尝试设计不同的siRNA。

2. 细胞毒性较大:

- a. 缩短转染时间, 在转染后较短时间内更换新鲜的细胞培养液。
- b. 减少质粒用量,按照比例减少 Lipo6000™ 转染试剂。
- c. 检查是否转染时细胞密度太低。

附录:

常用多孔板和培养皿的尺寸、培养面积、细胞培养量和推荐的培养体积等相关数据表:

Multiple Well	Single Well Only for Plates						
Plates or Dishes	Diameter (Bottom, mm)*	Growth Area (cm ²)*	Average Cell Yield	Total Well Volume (ml)	Working Volume (ml)	Recommended Volume (ml)	
6 well	34.8	9.5	9.5×10^{5}	16.8	1.9-2.9	2	
12 well	22.1	3.8	3.8×10^{5}	6.9	0.76-1.14	1	
24 well	15.6	1.9	1.9×10^{5}	3.4	0.38-0.57	0.5	
48 well	11.0	0.95	9.5×10^{4}	1.6	0.19-0.285	0.25	
96 well	6.4	0.32	3.2×10^{4}	0.36	0.10-0.20	0.1	
384 well	2.7	0.056	5.6×10^{3}	0.112	0.025-0.050	0.030	
1536 well	1.63 × 1.63**	0.025	2.5×10^{3}	0.0125	0.005-0.010	0.010	
3.5 cm dish	34	9	9.0×10^{5}	NA	1.8-2.7	2	
6 cm dish	52	21	2.1×10^{6}	NA	4.2-6.3	5	
10 cm dish	8.4	55	5.5×10^{6}	NA	11-16.5	12	
15cm dish	14	152	1.5×10^{7}	NA	30.4-45.6	35	
24.5cm dish	22.4 × 22.4**	500	5.0×10^{7}	NA	100-150	120	

^{*}Diameter and growth area may vary depending on the manufacturer, and the listed sizes are from Corning.

相关产品:

产品编号	产品名称	包装
C0508	磷酸钙法细胞转染试剂盒	>200 次
C0526	Lipo6000 [™] 转染试剂	0.5ml
C0528	Lipo6000 [™] 转染试剂	1.5ml
C0529	Lipo6000 [™] 转染试剂	5×1.5ml

Version 2016.01.28

^{**}These wells or dishes are square.