





▶ 产品基本信息

GFP(绿色荧光蛋白)作为观察细胞内分子动态的重要工具,在表达模式中通常面临亮度不足和稳定性差的挑战。对此,艾迪基因特研发推出 OE-Booster 顺式调控元件,生产高亮度和高稳定性的 CopGFP 标记细胞株,可灵活应用于多重荧光标记实验,有助于实现更精确的细胞内动态观察和更有效的分子追踪,揭示复杂生物过程。

艾迪基因 CopGFP 稳转细胞株采用慢病毒转染构建,能够稳定高效地表达 CopGFP 荧光蛋白,可用于慢病毒感染实验中的对照细胞株等使用。

	产品货号	EDC01284
	产品名称	NCI-H1975-CopGFP
	生长特性	贴壁生长
	消化时间	1 min
	荧光、抗性	荧光, Puromycin
Ca	半药浓度	puro=0.4 μg/mL
	传代比例	1:3
	完全培养基	DMEM+10% FBS+1% NEAA+1% GlutaMax
	冻存培养基	90% FBS+10% DMSO

中国总部: 020-3223-8856 美国办事处: 833-2263234











► CopGFP 细胞株产品特点:

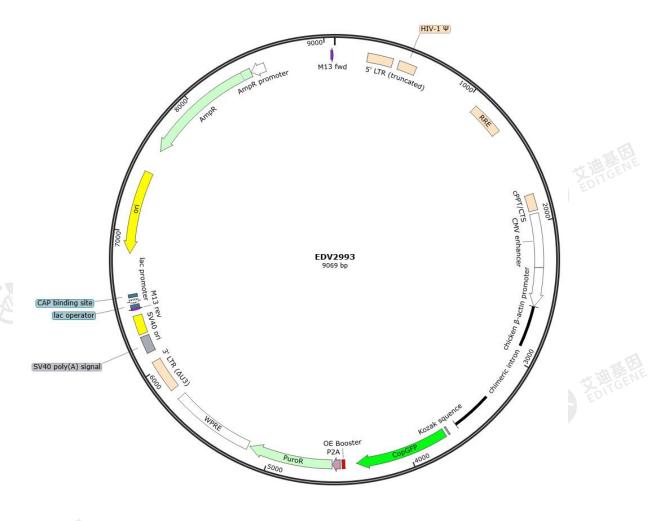
卓越亮度:我们的 CopGFP 细胞株经过优化,显著提升荧光强度,使您能在细胞内观察到更清晰的动态过程,捕捉每一个微小的变化。

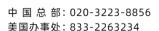
优异稳定性:专门设计以确保长期实验中的一致性,减少荧光衰退,确保您的实验结果更加可靠。

广泛适用性: 适用于基因功能研究、肿瘤研究、药物筛选和细胞示踪等,满足您不同的研究需求。

高效表达:结合 OE-Booster 技术,我们的 CopGFP 细胞株在蛋白质表达效率上实现了质的飞跃,使您的实验更具前瞻性。

▶ 质粒图谱







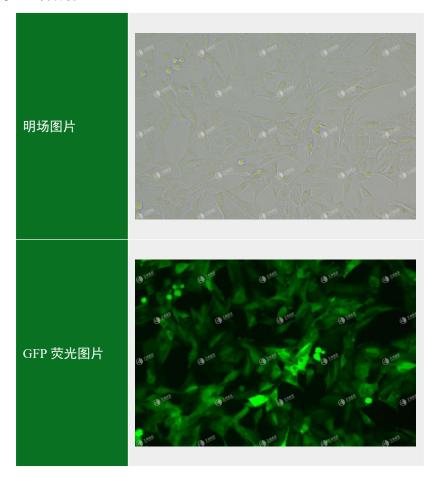








▶ 产品验证数据



▶ 细胞接收

- 冻存细胞:如果是干冰运输的冻存细胞,收到后请立即转入液氮储存保存,或直接进行细胞复苏。
- 活细胞:收到后用 75%的酒精对 T25 瓶外表面进行消毒,之后放在 5% CO₂、37℃的细胞培养箱静置 2 h,静置后取出细胞瓶在显微镜下观察细胞贴壁情况和细胞汇合度,分别在100X 和 40X 下各拍 2 个不同视野的细胞拍照记录。如果汇合度达到 80%以上的传代密度,可以进行传代操作,如果细胞汇合度没有达 80%以上,弃掉瓶内培养基,更换新鲜完全培养基。(培养瓶中灌满的细胞培养基不能继续用来培养细胞。)

注意:收到细胞后,活细胞首先观察细胞瓶是否完好,培养液是否漏液、浑浊等现象。冻存细胞若发现干冰已挥发完、冻存管瓶盖脱落、破损等异常情况,请务必拍照保留,并于收货24h内与我们联系。

中国总部: 020-3223-8856 美国办事处: 833-2263234

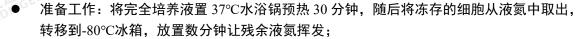








▶ 细胞复苏



- 在超净台内用吸管吸取 6-7 mL 完全培养液至 15 mL 离心管中;
- 将细胞从-80°C冰箱取出暂时放置于干冰里,复苏时稍稍甩动,去除残留的干冰和液氮, 再迅速用镊子夹住盖子放入 37°C水浴中快速晃动(注意:水不能没过盖子),使其在 1 分钟左右完全融化;
- 在超净台内,用酒精棉球擦拭冻存管外壁消毒,稍稍晾干。用单道移液器将所有融化的 细胞悬液转至提前准备好的完全培养液中,盖上盖子,500 xg 室温离心 4 分钟收集细胞;
- 超净台内小心吸弃上清,用单道移液器吸取1 mL 新鲜完全培养液重悬细胞至单细胞悬液, 再转移至装有4 mL 完全培养液的 T25 cm² 培养瓶 (或者6 cm² 的皿)中,写上细胞名称、 复苏日期、代次,放置 37℃、5% CO₂ 饱和湿度培养箱内培养。

▶ 细胞传代

贴壁细胞:

- 将完全培养基、PBS、胰酶预热至 37°C;
- 从培养容器中吸弃上清:
- 从容器一侧轻轻加入 PBS(T25 培养瓶加入约 2 mL)洗涤细胞 1 次。注意动作轻柔,清洗全面,避免搅动细胞层,前后摇晃容器数次吸去 PBS(注:冲洗步骤可去除可能抑制解离剂作用的少量血清、钙和镁);
- 加入胰酶(T25 培养瓶加入约 1 mL), 摇晃均匀, 保证充分接触细胞表面。放入培养箱 消化;
- 显微镜下观察消化情况,约 70%~80%细胞收缩变圆后,轻拍培养容器外壁,使细胞脱离培养表面:
- 立即加入 2-3 倍胰酶体积的完全培养基(T25 培养瓶加入约 3 mL),随即轻摇培养容器, 使培养基和胰酶迅速混匀,终止消化;
- 使用移液管吸取细胞悬液,吹打培养容器底面数次,尽可能将细胞都吹打下来;注意: 吹打动作不可剧烈,避免产生大量气泡,损伤和损失细胞。
- ◆ 收集的所有细胞悬液以 500 g 离心 5 min;
- 离心后去除上清。加入 1 mL 完全培养基,轻柔吹打细胞沉淀,充分吹散、混匀;
- 将细胞按一定的比例传代接种,建议首次按照 1:2 进行传代,若细胞在两天内长满可增加 传代比例,若细胞生长三四天还未长满,可适当缩小传代比例;

注意: 请根据细胞实际生长情况调整传代比例。

- 摇匀细胞,放入 37°C、5%CO₂ 的培养箱中(如果使用培养瓶,将其放入培养箱前应将瓶盖旋松,以便进行充分的气体交换,除非您使用的是通气式培养瓶和透气性瓶盖);
- 传代次日,观察细胞状态。若发现较多死细胞,进行换液操作。之后,每天根据细胞的 生长情况更换完全培养基,观察细胞,生长至 80%以上的汇合度,即需传代或冻存。

注意:为了维持 CopGFP 基因表达量的稳定,建议传代时半药维持。

中国总部: 020-3223-8856 美国办事处: 833-2263234









悬浮细胞:

- 将完全培养基、PBS、胰酶预热至 37°C;
- 使用移液管吸取细胞悬液,吹打培养容器底面数次,尽可能将细胞都吹打下来;注意: 吹打动作不可剧烈,避免产生大量气泡,损伤和损失细胞。
- 收集的所有细胞悬液以 500 g 离心 4 min;
- 离心后去除上清。加入 1 mL 完全培养基,轻柔吹打细胞沉淀,充分吹散、混匀;
- 将细胞按一定的比例传代接种,建议首次按照 1:2 进行传代,若细胞在两天内长满可增加 传代比例,若细胞生长三四天还未长满,可适当缩小传代比例;

注意: 请根据细胞实际生长情况调整传代比例。

- 摇匀细胞,放入 37℃、5%CO₂的培养箱中(如果使用培养瓶,将其放入培养箱前应将瓶盖旋松,以便进行充分的气体交换,除非您使用的是通气式培养瓶和透气性瓶盖);
- 传代次日,观察细胞状态。若发现较多死细胞,进行换液操作。之后,每天根据细胞的生长情况更换完全培养基,观察细胞,生长至80%以上的汇合度,即需传代或冻存。

注意: 为了维持 CopGFP 基因表达量的稳定, 建议传代时半药维持。

半贴壁半悬浮细胞:

- 将完全培养基、PBS、胰酶预热至 37°C;
- 使用移液管吸取细胞悬液,吹打培养容器底面数次,尽可能将细胞都吹打下来;注意: 吹打动作不可剧烈,避免产生大量气泡,损伤和损失细胞。
- 从容器一侧轻轻加入 PBS(T25 培养瓶加入约 2 mL)洗涤细胞 1 次。注意动作轻柔,清洗全面,避免搅动细胞层,前后摇晃容器数次吸去 PBS(注:冲洗步骤可去除可能抑制解离剂作用的少量血清、钙和镁);
- 加入胰酶(T25 培养瓶加入约 1 mL), 摇晃均匀, 保证充分接触细胞表面。放入培养箱 消化:
- 显微镜下观察消化情况,约 70%~80%细胞收缩变圆后,轻拍培养容器外壁,使细胞脱离培养表面;
- 立即加入 2-3 倍胰酶体积的完全培养基(T25 培养瓶加入约 3 mL),随即轻摇培养容器,使培养基和胰酶迅速混匀,终止消化;
- 使用移液管吸取细胞悬液,吹打培养容器底面数次,尽可能将细胞都吹打下来;注意: 吹打动作不可剧烈,避免产生大量气泡,损伤和损失细胞。
- 收集的所有细胞悬液以 500 g 离心 5 min;
- 离心后去除上清。加入 1 mL 完全培养基,轻柔吹打细胞沉淀,充分吹散、混匀;
- 将细胞按一定的比例传代接种,建议首次按照 1:2 进行传代,若细胞在两天内长满可增加 传代比例,若细胞生长三四天还未长满,可适当缩小传代比例;

注意:请根据细胞实际生长情况调整传代比例。

- 摇匀细胞,放入 37°C、5%CO₂的培养箱中(如果使用培养瓶,将其放入培养箱前应将瓶盖旋松,以便进行充分的气体交换,除非您使用的是通气式培养瓶和透气性瓶盖);
- 传代次日,观察细胞状态。若发现较多死细胞,进行换液操作。之后,每天根据细胞的 生长情况更换完全培养基,观察细胞,生长至80%以上的汇合度,即需传代或冻存。

注意: 为了维持 CopGFP 基因表达量的稳定, 建议传代时半药培养。

中国总部: 020-3223-8856 美国办事处: 833-2263234









▶ 细胞冻存



- 按细胞传代的方法,收集细胞沉淀,根据沉淀大小加入适量培养基重悬细胞。
- 用移液管吹打混合均匀, 取 20 μL 进行细胞计数;
- 500 g 室温离心 5 min,离心后,打开盖子吸去上清,用 1~2 mL 4°C预冷的冻存液重悬细胞,随后加入冻存液调整至密度为 1x10⁶-1x10⁷ 个细胞/mL;
- 将细胞悬液按 1 mL 每管平均分装至冻存管中,旋紧盖子,冻存管应提前贴好细胞名称、 细胞代次、数量、冻存日期;
- 将冻存管放置于 4℃预冷的程序降温盒中,并在冻存结束的 15 分钟之内将程序降温盒放置超低温冰箱内;
- 过夜后,将冻存细胞转移至液氮罐内保存。













中国总部: 020-3223-8856 美国办事处: 833-2263234



