

hFOB 1.19 人 SV40 转染成骨细胞

使用说明书

细胞名称 Cell name	hFOB 1.19 人 SV40 转染成骨细胞
货号 NO.	ZQ 0402
描述 Description	在 0.6mg/ml 新霉素 G418 存在下, 用温度敏感的表达载体 pUCSVisA58 转染自然流产的胎儿四肢组织, 建立了此细胞系。在许可温度 33.5°C 下细胞分裂很快, 而在限制温度 39.5°C 下细胞极少分裂或不分裂。这些细胞具有分化为表达造骨细胞表型的成熟造骨细胞的能力。这些细胞提供了一个同质化的快速增殖模型系统, 用于研究正常人造骨细胞的分化, 造骨细胞生理和激素, 生长因子, 和对造骨细胞的功能及分化有影响的细胞因子。在本库通过支原体检测。在本库通过 STR 检测。
种属 Species	人
组织来源 Tissue	骨; 成骨细胞; 以 SV40 巨细胞抗原转染
形态 Morphology	***
培养特性 Culture Properties	贴壁
安全性 Safety	所有肿瘤和病毒转染的细胞均视为有潜在的生物危害性, 必须在二级生物安全台内操作, 并注意防护
STR 位点信息 STR Profile	EV 值: 1.0 Amelogenin: X; CSF1PO: 10,13; D13S317: 11,12; D16S539: 9,13; D5S818: 11,12; D7S820: 8,10; TH01: 7,9,3; TPOX: 11; vWA: 16,18.
培养基 Culture Medium	推荐自配培养基: DMEM/F-12 (品牌: 中乔新舟 货号: ZQ-600) +10%FBS (中乔新舟 货号: AU0600) +1%双抗 (中乔新舟 货号: CSP006) + 0.3mg/ml G418 (中乔新舟 货号: CSP026) 配套完全培养基: (品牌: 中乔新舟 货号: ZM402) 温度: 33.5°C 气相: 95%空气, 5%二氧化碳
细胞复苏 Cell Thawing	注意: 1.低温保存的细胞非常脆弱, 请将冻存管放入 37°C 的水浴中解冻, 尽快复苏细胞。 2.提前室温预热培养基。 1.在无菌区准备好 15ml 离心管和 T-25 培养瓶并分别加入 5ml 完全培养基; 2.将冻存管放入 37°C 水浴锅中, 握住冻存管不停晃动, 直到内容物完全融化。然后立即将冻存管从水浴中取出, 擦干并喷洒 75%乙醇, 移至无菌区; 3.小心地拆卸盖子, 不要碰到里面的螺纹, 用移液枪轻轻吸出细胞悬液, 加入到准备好的 15ml 离心管中, 1000rpm 离心 5min ; 4.弃上清后, 轻弹离心管底部分散细胞沉淀, 加入适量完全培养基重悬细胞后转入准备好的 T25 培养瓶 (建议加液量: 5~7ml) ;

	5.轻轻摇动培养瓶使细胞均匀分布，如有必要（如使用不透气瓶），松开阀盖，以便气体交换。 6.将培养瓶放入 CO₂ 培养箱中培养。
传代 Subculturing	收到细胞后，请对细胞培养瓶外表进行消毒，将细胞置于培养箱中进行 1-2 小时的缓冲，待细胞恢复基本生长状态后，进行后续细胞实验。 在倒置显微镜下观察整个细胞生长情况： （一）细胞未长至 85%时，用 75%酒精喷洒整个瓶消毒后放到生物操作台内，严格无菌操作，打开细胞培养瓶，若培养瓶上无特殊标注，吸去剩余培养液，只留 6-8ml 培养液继续培养。 （二）细胞已长满（达 85-95%）。即可进行传代，具体步骤如下： 1.弃去培养液，用 PBS 洗涤 1-2 次； 2.加入 1.0ml 胰酶消化液，37℃ 消化约 3min，显微镜下观察细胞消化情况，若细胞回缩变圆、透亮、轻拍瓶壁呈流沙样脱落，则迅速拿回操作台，加入至少双倍的完全培养液，终止消化并轻轻吹打细胞，使其变成单细胞悬液； 3.将细胞收集于离心管中离心 1000rpm/5min，弃上清，轻弹管底，将细胞弹散； 4.加入新鲜培养基重悬细胞，进行传代； 5.如果没有特别说明，建议收到细胞后的第一次传代比例为 1:2。 注：1.观察细胞密度最好用（4X 物镜）低倍镜观察，以便正确的判断细胞密度；观察细胞形态请用（10X 或 20X）高倍镜观察； 2.推荐使用 0.25%胰酶/EDTA 消化液； 3.瓶中运输的培养液不能重复使用，请换新鲜培养液培养； 4.有些细胞贴壁不牢，如发现贴壁细胞有脱落，可离心重悬后接种到新瓶内。 5.为避免结块，在等待细胞分离时，请勿通过敲击或摇动烧瓶来搅动细胞。难以分离的细胞可以放置在 34° C 以便于分散。
保存 Storage	冻存条件：无血清细胞冻存液（中乔新舟 货号：CSP042） 保存条件：液氮存储
供应限制 Product Use	仅供研究之用

常见问题及解决方案
Questions and solutions

- 1.在收到细胞后先观察培养瓶是否破裂，漏液等，如遇到上述问题请及时拍照并与我们联系。
 - 2.贴壁细胞：培养瓶不开封，显微镜下检查细胞状态，瓶口酒精擦拭后平躺放置在培养箱。1-2 小时后观察，如细胞大部分又贴回瓶底，表明细胞活力正常，剩余少量漂浮的细胞可以去掉，留 8-10ml 培养液培养观察，细胞生长至汇合度到达 85%左右，进行消化传代；如细胞仍不贴壁，将细胞离心收集转到新培养瓶，原培养瓶加部分培养液继续培养，注意观察。如细胞仍不能贴壁，请用台盼蓝染色鉴定细胞活力，并及时拍照（多倍数多视野），包括染色照片，并联系我们。（以上仅为贴壁细胞处理方法）
 - 3.悬浮细胞：培养瓶不开封，显微镜下检查细胞状态，瓶口酒精擦拭后平躺放置在培养箱。1-2 小时后观察，将整瓶细胞及培养液分批离心（1000rpm, 5min），加入适量培养基，根据离心后的细胞量进行放回培养或分瓶培养。（以上仅为悬浮细胞处理方法）
 - 4.半悬细胞：培养瓶不开封，显微镜下检查细胞状态，瓶口酒精擦拭后平躺放置在培养箱。1-2 小时后观察，将整瓶细胞培养液上层悬浮细胞离心（1000rpm, 5min），重悬细胞后加入原培养瓶培养至传代。细胞数量较大，可将贴壁细胞消化下来，与上层悬浮细胞混匀传代。重悬上层悬浮细胞时必须保持下层贴壁细胞的营养条件，防止贴壁细胞缺乏营养。（以上仅为半悬细胞处理方法）
- 如遇到细胞培养问题请及时拍照并与我们联系，我们的技术人员会一直跟踪指导。