

## 小鼠胶质瘤细胞双转染OVA带荧光素酶GL261+OVA+LUC

Cat No.:JY-Y1250



### Description

种属	人
别称	GL261+OVA+LUC
组织来源	胶质瘤
疾病	胶质母细胞瘤
传代比例/细胞消化	1:2传代,消化2-3分钟
完全培养基配置	DMEM/F12培养基; 10%胎牛血清; 1%双抗
简介	1939年3-甲基胆蒽颅内注射诱导GL261肿瘤, 经C57BL/6小鼠体内培养, 经同基因小鼠株连续移植维持, 于1990年代中期建立体外生长细胞培养; 文献中描述了携带TP53和KRAS突变的细胞.
形态	上皮细胞样
生长特征	贴壁生长
倍增时间	每周 2-3次
培养条件	气相: 空气, 95%; 二氧化碳, 5%。 温度: 37摄氏度, 培养箱湿度为70%-80%。
冻存条件	冻存液: 90%FBS, DMSO 10%, 或使用非程序冻存液: 官网货号JY-H040
备注	该细胞为构建好稳定转染表达OVA+LUC的细胞, 建议收到细胞后至少传3代, 冻存留种后再进行筛选。一般每传代8次左右可以加入嘌呤霉素进行再次筛选。初次进行细胞筛选时, 建议加入终浓度为2ug/ml嘌呤霉素的完全培养基维持培养, 若无细胞漂浮或者漂浮较少, 即可更换为含4ug/ml嘌呤霉素的完全培养基继续筛选, 以此类推, 至最高药物浓度为4ug/ml。若筛选过程中, 漂浮细胞大于60%, 则停止筛选, 换成正常培养基培养, 至细胞密度约80%, 可继续加入同浓度嘌呤霉素进行筛选。当加入4ug/ml嘌呤霉素时细胞正常增殖, 可停止筛选, 用不含药完全培养基正常培养。
产品使用	仅限于科学研究, 不可作为动物或人类疾病的治疗产品使用。

### 细胞接收处理流程:

- 1: 观察有无破损漏液情况, 如有请拍照及时联系客服。
- 2: 酒精消毒培养瓶表面后显微镜下观察细胞状态, 观察拍照后不用打开培养瓶盖 放入培养箱静止2-3小时稳定 细胞状态。
- 3: 请按照细胞操作指南进行第一次传代冻存处理。
- 4: 产品随货会附带细胞说明书、细胞培养操作指南、细胞鉴定、支原体检测报告。
- 5: 若产品有异常或其他疑问, 可随时联系客服; 转至技术支持。

常温细胞收货当天处理方式 1. 收到常温细胞后，及时拍照记录有无漏液/瓶身破损现象。 2. 镜下观察有无微生物污染现象，拍照记录不同倍数镜下细胞状态和有无染菌现象， 方便后续 售后处理。 3. 消毒后，更换赠送的完全培养液放置培养箱静止2-3小时。如细胞有多数悬浮细胞需要离心收集 重新接种至培养瓶。 4. 观察细胞密度若超过 80%则可正常传代处理(有的原代细胞不可传代，请根据实际情况决定)， 首次传代推荐比例 1: 2 到 1: 3 (按实际收货细胞密度决定，若不确定 可联系技术支持)；若细 胞密度不到 80%则可继续培养，注意拧松瓶盖或更换透气瓶盖；悬浮细胞注意离心所有培养基以收 集细胞。 5. 由于气温，运输等影响造成贴壁细胞漂浮的，请将细胞离心收集后在离心管中消化后进行传代 （参考附件），或及时联系技术支持进行指导传代。 贴壁细胞传代：1. 从培养容器中吸出用过的细胞培养基并丢弃； 2. 从与贴壁细胞层相对的容器一侧轻轻加入冲洗液以避免搅动细胞层，前后摇晃容器数次 3. 从培养容器中吸出冲洗液并丢弃，向培养瓶中加入预热的胰酶；胰酶量应足以覆盖细胞层 (T25为1ml)； 4. 将培养容器在室温下孵育约 2分钟 (请注意实际孵育时间根据所用细胞系不同而有所差异)； 5. 在显微镜下观察细胞解离情况；如果解离程度未达 90%，可将孵育时间延长几分钟，每 30 秒 钟检查一次解离情况； 6. 细胞解离程度大于等于 90%时，倾斜培养容器，使细胞上液体尽快流尽；加入所用解离剂两倍 体积的预热完全生长培养基；吹打细胞层表面数次，使培养基分散； 7. 将细胞转移到15mL 无菌离心管中，以 200×g 的离心力离心 3-5 分钟 (请注意离心速度和时间依细胞种类不同而有所差异)； 8. 用最少体积的预热完全生长培养基重新悬浮细胞沉淀，将细胞悬液按照推荐比例稀释，并将适 量体积的细胞悬液转移到新的细胞培养容器中，把细胞放回培养箱 (注：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)。 悬浮细胞传代：1. 将 T25 培养瓶中的悬液收集至离心管中 1000rpm 离心 5min，收集上清，加 1- 2ml 完全培养基重悬，按 1:2 比例进行比例传代分到新T25瓶中，补充5-8ml/瓶新的完全培养基 ， 最后放入细胞培养箱中培养