

NGC organoid ™

头颈鳞癌类器官培养基

Catalog Number: K211M14/K211L14



注意! 本产品含有活性因子,请严格按照产品说明存放试剂,反复冻融或不适当保存将影响实验结果。

产品描述

本产品为头颈鳞癌类器官的复苏、培养、传代及冻存提供了经过优化的、高效并稳定的整体解决方案。

本产品用于头颈鳞癌类器官的建立和维持培养。

类器官作为新型 3D 体外研究模型, 在发育生物学、 基础研究和肿瘤精准治疗等方面具有很大的应用前景 。

产品信息

117		111///			
化口	名称	/ 0/\	规	格	/u+
货号	口	组分	100 mL	500 mL	保存
K211M14 (100mL)		组分A 	96 mL	480 mL	2-8°C,避光保存,12个月
K211L14 (500mL)	头颈鳞癌类器官培养基	组分B	4 mL	20 mL	-20℃及以下,避免反复冻融,12个月
A Timed	A Hallery	组分C	1 mL	5 mL	20℃及以下,避免反复冻融,12个月

配制与分装

- 1. 使用前将组分B 和组分C 置于2°C 8°C冰箱2-3 小时,待完全融化后,将组分B 和组分C 分别摇匀,然后加入到组分A中,充分混匀,配制成完全培养基;
- 2. 按照每次使用量分装完全培养基;
- 3. 标签上记录配制日期,于2°C-8°C冰箱避光保存。
 - 注: 建议完全培养基在1-3个月内使用完;组分 B 和组分 C请勿反复冻融;完全培养基避免反复多次升温至37℃,建议使用前分装本次用量,一次性用完。

仪器

- 1. 水平转子离心机(可降至4°C)
- 2. 生物安全柜/超净工作台
- 3. CO,培养箱(5%CO, 37°C)
- 4. 低温操作台
- 5. 冰箱(2-8°C)
- 6. 水浴锅/金属浴
- 7. 移液器
- 8.细胞计数仪
- 9.倒置显微镜

操作说明

操作前准备

- 离心机温度设定为 4℃预冷;
- 2. 加样枪头-20°C预冷,于加样前取出;
- 3. 24 孔板置于 37℃恒温培养箱预热;
- 4. 基质胶(Catalog: D23016-0010)置于冰上或 4°C冰箱2-3 h融化; 注:使用过程中保持基质胶在4°C以下(建议全程置于冰上,防止凝胶,基质胶凝胶后不可融化 后使用;类器官冻存无需使用基质胶;
- 5. 离心管经专用润洗液(Catalog: D23025-0100)润洗后置于冰上预冷;
- 6. 完全培养基(Catalog: K211M14/K211L14)温度平衡至室温; 注: 如需对基质胶进行稀释,可将稀释用的培养基置于4℃预冷;
- 7. DPBS 置于冰上预冷。



参考体积

	孔板	基质胶	培养基	
PERE	24孔培养板	50 µL/孔	500 μL	75 T
	48孔培养板	20 μL/孔	300 μL	
	96孔培养板	5 μL/孔	200 μL	

基质胶稀释

注意!操作过程中,基质胶全程置于冰上操作,防止凝胶。 类器官培养中如需对基质胶进行稀释,可参考如下操作(以70%稀释为例)

- 取300 μL 4℃预冷完全培养基到1.5 mL 预冷的离心管中;
- 2. 加入700 μL基质胶,轻柔吹打,混合均匀;
- 稀释后的基质胶置于冰上备用。

组织处理

注意! 类器官操作过程中,所有离心管、移液器吸头、一次性吸管、细胞 筛网等接触到类器官的耗材,操作前均需专用润洗液(Catalog: D23025-0100) 润洗,以减少细胞损失。

- 将组织样本在生物安全柜内,去除组织表面坏死、纤维化或凝结血块 等杂质;
- 50 mL离心管内加入20 mL 75%酒精,使用一次性镊子将组织块转移 至离心管内,摇晃10-15s(不可超过15s),快速灭菌;
- 将组织块使用一次性镊子转移至50 mL离心管内,加入20 mL DPBS, 摇晃1 min,可更换DPBS,清洗至液体澄清;
- 将组织样本转移至10 cm培养皿,使用无菌手术刀将组织均匀切割为 3mm*3mm左右的小块;
- 使用一次性吸管转移至新的50 mL离心管,加入20 mL预冷DPBS清洗 1 min,可更换DPBS,清洗至液体澄清后弃上清;
- 将清洗完成后的组织块转移至50 mL离心管内,加入10 mL组织消化 液(Catalog: D23013-0100)摇匀,置于37℃消化20-40 min;
 - 注: 可每隔10 min取20 μL消化液显微镜下观察判断组织消化情况;
- 7. 加入2倍体积的DPBS终止消化,并使用移液器或者无菌一次性吸管吹 打悬液20-50次至无明显组织块;
 - 注:移液器吸头或者无菌一次性吸管使用前需润洗;
- 润洗液润洗100 μm 细胞筛网和收集细胞的50mL离心管;
- 使用100 μm 细胞筛网过滤消化后的细胞悬液,至润洗后的50 mL离 心管内;
- 10. 向组织消化的离心管内再次加入 DPBS, 吹打10-30次后将细胞悬液再 次经100 μm 细胞筛网过滤至离心管内,DPBS定容至40 mL;
- 11. 4°C, 300 Xg, 离心5 min, 弃去上清, 保留细胞沉淀;
- 12. 向沉淀中加入1 mL DPBS混匀,取合适体积混合液至细胞计数仪计数 , 计算总细胞数量及活率;
- 13. DPBS定容至5 mL;
- 14. 4℃, 300 Xg, 离心5 min, 离心后弃上清;
- 15. 将基质胶(Catalog: D23016-0010)稀释到70%;
- 16. 沉淀中加入基质胶,调节至每微升基质胶含100-1000细胞/细胞团;

- 吹打使类器官与基质胶混合,类器官基质胶混合液以50 µL/孔滴 加至24孔培养板孔中心;
 - 注:混合过程中勿产生气泡;
- 18. 37°C、5% CO。培养箱中孵育15-30 min;
- 孵育结束每孔加入500 μL头颈鳞癌类器官培养基(Catalog: K211M14/K211L14);
- 20. 37℃、5% CO。培养箱中继续培养,每 2-3 天更换一次新鲜培养

相关试剂

/	75%酒精
/	DPBS
D23025-0100	专用润洗液
D23013-0100	组织消化液
D23016-0010	类器官标准基质胶
K211M14/K211L14	头颈鳞癌类器官培养基
货号	名称

相关耗材

名称	名称
离心管 15 mL\50 mL	无菌手术刀
24孔培养板	一次性镊子
- 100 μm细胞筛网	细胞计数板
10 cm培养皿	无菌一次性吸管
	/////

类器官传代

注意! 类器官培养 6-7 天或者类器官直径大于150 μm, 可进行传代培养, 传代前从培养箱内取出24孔板,放置倒置显微镜下观察有无污染或异常。

类器官操作过程中,类器官操作过程中,所有离心管、移液器吸头、一次 性吸管等接触到类器官的耗材,操作前均需专用润洗液(Catalog: D23025-0100) 润洗,以减少细胞损失。

- 取出培养板,在生物安全柜中沿孔边缘吸去培养基; 1.
- 每孔加入预冷的 500 μL DPBS,使用移液器吸头划胶使基质胶从板 底脱落,使用无菌一次性吸管将类器官转移至15 mL 离心管; 注: 无菌一次性吸管、移液器吸头、离心管等使用前需润洗;
- 用预冷 DPBS 定容,吹打混匀,使类器官从基质胶中洗脱出来; 3.
- 4°C,300 x g, 离心 5 min;
- 离心结束弃上清,保留沉淀;向管内加入新的预冷 DPBS 6 mL, 吹 5. 打混匀 20-30 次;
- 4°C, 300 x g, 离心 5 min;
- 离心后弃上清,保留沉淀,向离心管中加入1mL类器官消化液(Catalog: D23031-0100) , 37℃消化3-5 min 后用 1 mL枪头吹打混 匀 10-20 次,用预冷 DPBS 终止消化并定容至 6 mL;
 - 注: 消化并吹打结束后可取样,镜下观察类器官消化情况,以类器官碎片小于 30 µm 为宜 ; 弃上清时小心操作,避免吸液时类器官丢失;

- 8. 4°C,300 x g,离心 5 min,离心后弃去上清,保留底部沉淀;
- 9. 将基质胶(Catalog: D23016-0010)稀释到70%;
- 10. 以10-15 类器官/μL的密度,加入适量基质胶并吹打混匀10-15次; 注: 此步骤尽可能迅速,避免基质胶因温度升高而凝固;吹打时请勿产生气泡;请根据细 胞量适当调整密度:
- 11. 50 μL/孔,将基质胶与类器官悬液滴加至 24 孔板中心成半球状;
- 12. 37℃、5% CO₃培养箱中孵育 15-30 min,过程中避免晃动培养板;
- 孵育结束后每孔加入500 μL头颈鳞癌类器官培养基(Catalog: K211M14/K211L14);
- 14. 37°C、5% CO。培养箱中继续培养,每 2-3 天更换一次新鲜培养基。

相关试剂

货号	名称
K211M14/K211L14	头颈鳞癌类器官培养基
D23016-0010	类器官标准基质胶
D23031-0100	类器官消化液
D23025-0100	专用润洗液
1	DPBS

相关耗材

名称	名称
离心管 15 mL\50 mL	24孔培养板
无菌一次性吸管	

类器官复苏

注意!复苏操作从冻存管解冻至放入培养箱培养过程控制在 30 min 内, 以确保足够的类器官存活。

类器官操作过程中,类器官操作过程中,所有离心管、移液器吸头、一次性吸管等接触到类器官的耗材,操作前均需专用润洗液(Catalog: D23025-0100)润洗,以减少细胞损失。

- 1. 取出类器官后,迅速将冻存管放入37℃水浴快速晃动1-2 min,待冻存管内大部分冰块融化后取出;
- 2. 将冻存管放置于冰上,用酒精棉球对管壁消毒后,在生物安全柜中将 类器官悬液转移至预冷的 15 mL 离心管内,加入 5 mL 类器官复苏液 (Catalog: D23040-0100) ,使用润洗后的1 mL 移液枪头轻轻吹打 10 次混匀:
- 3. 4°C ,300 x g 离心 5 min;离心后弃上清保留沉淀;
 - 注: 离心后,仔细观察离心管底部,有一白色薄层沉淀,避免吸液时丢失类器官;
- 4. 将基质胶(Catalog: D23016-0010)稀释到70%;
- 5. 向离心管中加入 50 µL 基质胶,轻轻混匀 10-15 次; 注: 此步骤尽可能迅速,避免基质胶因温度升高而凝固;吹打时请勿产生气泡;
- 6. 取2 μL混合液于载玻片,显微镜下计数;

- 根据镜检结果,加入适量基质胶,吹打混匀 10-15 次,建议按照 10-15 类器官/μL的密度;
 - 注:类器官复苏可适当提高密度; 如冻存时为每支2000类器官,复苏时一般使用 $100\text{-}200\mu\text{L}$ 基质胶,2-4个孔(24孔板);
- 8. 50 μL/孔,将基质胶与类器官悬液滴加至 24 孔板中心成半球状;
- 9. 37°C、CO¸培养箱中孵育 15-30 min,过程中避免晃动培养板;
- 孵育结束后每孔加入500 μL头颈鳞癌类器官培养基(Catalog: K211M14/K211L14);
- 11. 显微镜下观察类器官复苏情况;
- 12. 37°C、5% CO₂培养箱中继续培养, 2-3 天更换一次新鲜培养基。 注:接种后每日观察,整个操作应遵守无菌操作规程。

相关试剂

	货号	名称
_	K211M14/K211L14	头颈鳞癌类器官培养基
	D23016-0010	类器官标准基质胶
_	D23040-0100	类器官复苏液
_	D23025-0100	专用润洗液

相关耗材

名称	名称
	24孔培养板
 载玻片	

类器官冻存

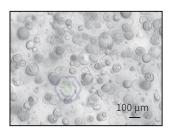
注意! 类器官培养3-5 天或者类器官直径大于80 µm,可进行类器官冻存, 冻存前从培养箱内取出 24 孔板,倒置显微镜下观察有无污染异常。

类器官操作过程中,类器官操作过程中,所有离心管、移液器吸头、一次性吸管等接触到类器官的耗材,操作前均需专用润洗液(Catalog: D23025-0100)润洗,以减少细胞损失。

- 1. 取出培养板,在生物安全柜中沿孔边缘吸去培养基;
- 每孔加入预冷的 500 μL DPBS,使用移液器吸头划胶使基质胶从板底脱落,使用无菌一次性吸管将类器官转移至 15 mL 离心管;
 注: 无菌-次性吸管、移液器吸头、离心管等使用前需润洗;
- 3. 用预冷 DPBS 定容,吹打混匀,使类器官从基质胶中洗脱出来;
- 4. 4°C, 300 x g, 离心 5 min;
- 5. 离心后弃去上清,保留底部沉淀;
- 6. 加入类器官冻存液(Catalog: D23046-0100),按照密度4000类器官/mL冻存液,轻轻吹打混匀;将细胞悬液分配至冻存管中(用户可根据需求调整冻存密度);
- 7. 充分混匀后,将悬液分装至冻存管,每管500 µL(约2000类器官/管);
- 放至程序性降温盒,并转移至-80℃冰箱,次日将类器官转移至液氮 罐长期保存。
 - 注: 如冻存时类器官密度在85%以上,可一个孔(24孔板)冻存一支;如类器官密度较稀,可2-3个孔(24孔板)冻存一支。

相关试剂

货号	名称	
D23046-0100	类器官冻存液	- Filled
D23025-0100	专用润洗液	(1) 130 IME
/	DPBS	





头颈鳞癌类器官

相关耗材

名称	名称	75厘度月
离心管 15 mL\50 mL	无菌一次性吸管	(II)
冻存管		





本文件中的信息如有更改,恕不另行通知。

丹望医疗保留所有权利。除非另有说明,均为丹望医疗及其子公司所有。

