

# NGC organoid ™

# 胃癌类器官培养基

Catalog Number: K211M02/K211L02



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

本产品为胃癌类器官的复苏、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。

本产品用于胃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

/k 🗖	/z 1hr	(E.()	规格		<i>(</i> 2)
货号	名称 ————————————————————————————————————	组分	100 mL	500 mL	保存
K211M02 (100mL)		组分A	96 mL	480 mL	2-8℃,避光保存,12个月
K211L02 (500mL)	胃癌类器官培养基	组分B	4 mL	20 mL	-20℃及以下,避免反复冻融,12个月
III Polined	A Diwed	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℃)
- 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°C恒温培养箱预热;
- 4. 基质胶(Catalog: D23016-0010)置于冰上或 4°℃冰箱2-3 h融化; 注: 使用过程中保持基质胶在4℃以下(建议置于冰上保存),温度升高会致基质胶凝固而不可使用;类器管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: K211M02/K211L02)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
J F	24孔培养板	50 µL/孔	500 μL
יני 	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)

- 1. 取300 μL 4°C预冷完全培养基到1.5 mL 预冷的离心管中;
- 加入700 μL基质胶,轻柔吹打,混合均匀;
- 3. 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;
- 2. 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;
- 3. 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;
- 4. 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;
- 5. 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;
- 6. 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;
- 8. 润洗液润洗100 μm 细胞筛网和收集细胞的50mL离心管;
- 9. 使用 $100 \mu m$  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℃, 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. 沉淀中加基质胶,调节至每微升基质胶含100-1000细胞/细胞团;

- 17. 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胃癌类器官培养基(Catalog: K211M02/K211L02);
- 20. 37℃、5% CO<sub>2</sub>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
K211M02/K211L02	胃癌类器官培养基
D23016-0010	类器官标准基质胶
D23013-0100	组织消化液
D23025-0100	专用润洗液
/	DPBS
/	75%酒精

#### 相关耗材

名称	名称
离心管 15 mL\50 mL	无菌手术刀
	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200 μm, 可进行传代培养,传代前从培养箱内取出 24 孔板,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。

- 1. 取出培养板,在生物安全柜中沿孔边缘吸去培养基;
- 2. 每孔加入预冷的 500  $\mu$ L 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  $\mu$ L 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;
- 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. 离心结束弃上清,保留沉淀;向管内加入新的预冷 DPBS 6 mL,吹打混 匀 20-30 次;
- 6. 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1 mL类器官消化液( Catalog: D23031-0100), 37°C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%;
- 以10-15 类器官/μL的密度,加入基质胶并吹打混匀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°C、5% 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胃癌类器官培养基(Catalog: K211M02/K211L02);
- 14. 37°C、5% CO₂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
K211M02/K211L02	胃癌类器官培养基
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
ELE!	DPBS

#### 相关耗材

名称	名称	
离心管 15 mL\50 mL	24孔培养板	
(E)		

## 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;

- 7. 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100-200 uL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胃癌类器官培养基(Catalog: K211M02/K211L02);
- 11. 显微镜下观察类器官复苏情况;
- 12. 37°C、5% CO<sub>2</sub>培养箱中继续培养,每 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
K211M02/K211L02	胃癌类器官培养基
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
离心管 15 mL\50 mL	24孔培养板
——————————— 载玻片	

#### 类器官冻存

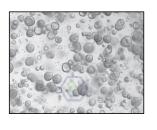
注意! 类器官培养3-5 天或者类器官直径大于80 μm,可进行类器官冻存, 冻存前从培养箱内取出 24 孔板,放置倒置显微镜下观察有无污染异常。

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500µLDPBS,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15mL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;
- 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);
- 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°C冰箱,次日将类器官转移至液氮
- 8. 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	は間底に
D23025-0100	专用润洗液	(II) Poline
/	DPBS	





胃癌类器官(组织来源)

## 相关耗材

名称	名称	<u> </u>
离心管 15 mL\50 mL	无菌一次性吸管	A Diwed
冻存管		





本文件中的信息如有更改,恕不另行通知。

使用本产品即表示您接受所有条款和条件。

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。

