

#### 2. 小鼠胚胎干细胞建系

小鼠胚胎干细胞建系流程及培养基

- 按!:I雌雄比例将小鼠合笼,次日早上发现有阴道栓的 雌鼠。将见栓雌鼠取出,从输卵管中获取E0.5天的受精 卵,并培养于GI胚胎培养体系中,放置于37°C,5% CO2 培养箱中继续培养。
- 2. 配置小鼠胚胎干细胞建系培养液(derivation ESM)

DMEM	39.995 ml
FBS	7.5 mL
L-Glutamine (100×)	500μL
NEAA (100×)	500 μL
Nucleosides (100×)	500 μL
2-mercaptoethanol (100×)	500 μL 本次不添加
Pen/Strep (100×)	500 μL
LIF (10000×)	5 μL
Total	50 mL

# 2. 小鼠胚胎干细胞建系

小鼠胚胎干细胞建系流程及培养基

3. 胎培养至B2.5天,此时胚胎发育至8-细胞或桑椹胚时期。在 96孔平底细胞培养板中准备饲养层细胞,放置于37°C, 5%CO<sub>2</sub>培养箱中培养。



14

### 2. 小鼠胚胎干细胞建系

小鼠胚胎干细胞建系流程及培养基

- 4. 胚胎培养至E3.5天,此时胚胎发育至囊胚时期。在无菌条件下,去除囊胚透明带。将囊胚种到预先舖有fecder,并含有小鼠胚胎干细胞建系培养液的培养板中。每个孔放置1枚囊胚。培养板置于37℃,5% CO₂培养箱中,培养3天。这3天中,不要移动或观察细胞。
- 5. 3天后,细胞更换新鲜建系培养液。观察细胞状态。此后,每隔1天更换培养液1次。





13

# 2. 小鼠胚胎干细胞建系

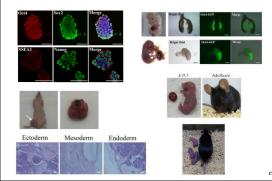
小鼠胚胎干细胞建系流程及培养基

- 6. 7天后,根据细胞克隆大小和状态,采用0.05%胰酶对细胞进行消化,将细胞从96孔板中,传至24孔板中。此时,24孔板中已经提前铺有feeder,并含有预热的建系培养液。培养板置于37°C,5% CO2培养箱中进行培养。
- 7. 每天更换培养液1次,根据细胞密度及状态,逐渐将细胞扩增传代至35mm细胞培养皿中。
- 8. 冻存细胞。
- 9. 对细胞进行核型分析,标志基因及RNA检测。
- 10. 进行实验记录,统计胚胎发育率,建系效率等数据。对各时期细胞形态 进行拍照和记录。





2. 小鼠胚胎干细胞建系 小鼠胚胎干细胞的验证与分化检测



#### 3. 本次课程操作

# (1) 配置小鼠胚胎干细胞建培养液(ESM)

Total	50 mL
DMEM	40.5 mL
干细胞FBS	7.5 mL
L-Glutamine (100×)	500 μL
NEAA (100×)	500 μL
Nucleosides (100×)	500 μL
Pen/Strep (100×)	500 μL
LIF (10000×)	5 μL

18

# 3. 本次课程操作

### (2) 复苏冻存的feeder细胞

- 在15 ml离心管中加入3 ml FM;
- 从冰箱中取出保存的feeder细胞, 快速放入37℃水浴锅中, 摇晃至细胞大部分融化;
- 向冻存管加入500ul FM,将冻存管中的feeder细胞移 入已预先加有3ml FM的离心管中,混合;
- 1000 rpm离心5分钟;
- 离心完毕,弃去上清,加入2 ml FM重悬后,接种于培养皿中;
- · 24h后观察细胞状态。

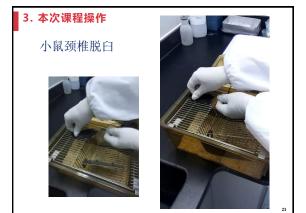
19

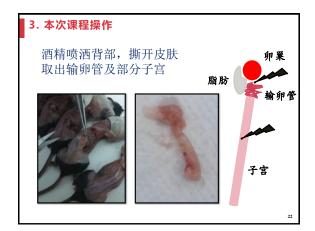
### 3. 本次课程操作

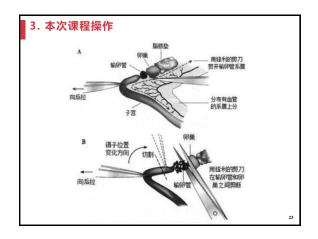
### (3) 获取小鼠卵母细胞

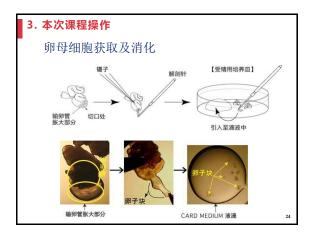
- 颈椎脱臼, 小鼠牺牲②酒精消毒, 撕开皮肤;
- 从两侧背部暴露子宫、卵巢和输卵管;
- 用剪刀、镊子配合取出完整输卵管,放置于含有500ul 预热的PBS-BSA 培养皿中;
- 在体式显微镜下分离出卵母细胞;
- 用滴管将卵移动入100ul的消化液体中;
- · 37度消化5 min;
- · 在PBS-BSA中清洗胚胎, 拍照记录;

20









4

