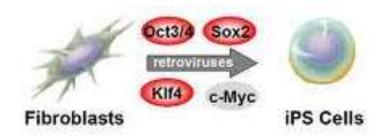
干细胞基础实验

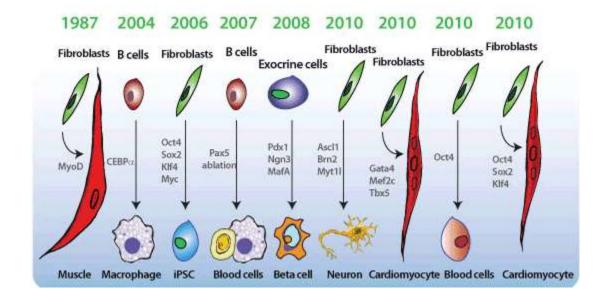
# 诱导多能干细胞的建立

### 诱导多能干细胞技术

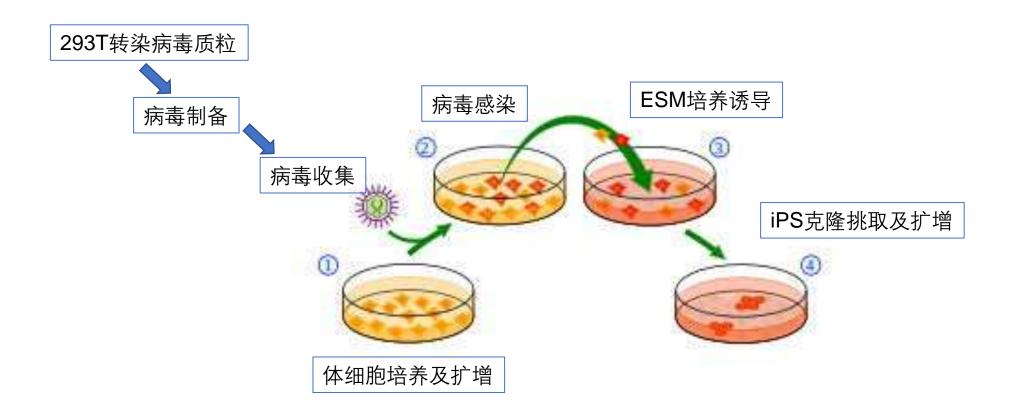


Mouse iPS cells reported in 2006 Human iPS cells reported in 2007

- 体细胞来源:
- 关键转录因子:
- 培养诱导体系:
- 转分化:

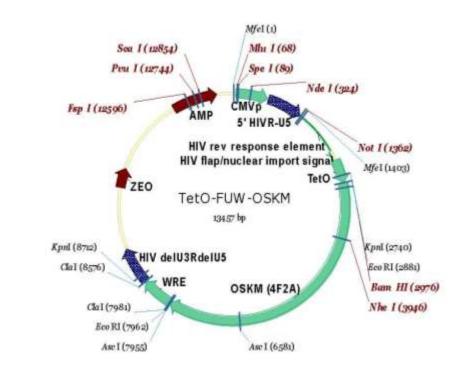


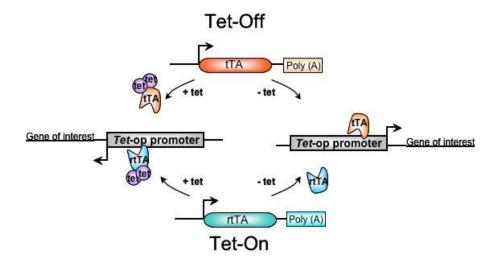
## 诱导多能干细胞技术



#### 成纤维细胞的接种及病毒感染

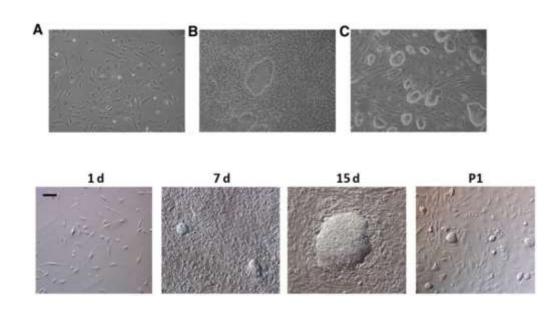
- 感染前一天,当鼠成纤维细胞长到80%密度时,吸去培养基,用DPBS洗一遍,加入0.05%胰酶,37℃消化4min,用FM中和后,吹打成单细胞,1000rpm离心5分钟,弃去上清。
- 用新鲜FM重悬细胞,计数后,以1x10<sup>5</sup>细胞数/孔的密度接种于铺好饲养层细胞的35mm培养皿中,混匀后将培养皿放入37°C,5%CO<sub>2</sub>培养箱中培养。
- 次日,弃去上清,用DPBS洗涤细胞一遍,换成新鲜收集的病毒液体,混匀后将培养皿放入37℃,5% CO<sub>2</sub>培养箱中培养过夜。

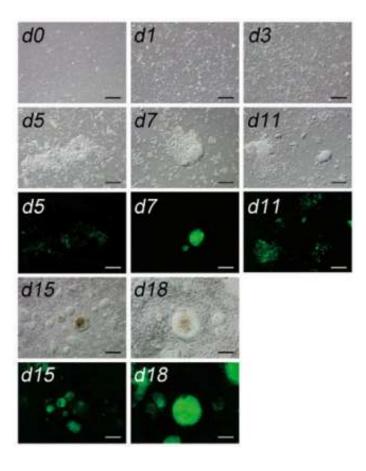




### 细胞诱导

● 第二天弃去病毒,用DPBS洗涤细胞二遍,加入1mL新鲜的ESM+DOX培养基于37℃,5% CO<sub>2</sub>培养箱中培养,隔天换液,至10天后可观察到诱导多能干细胞克隆的出现。





## 克隆挑取







#### 实验安排

#### ● 克隆挑取:

- 准备U型96孔板, 计算需要挑取的克隆数目, 每孔中加入10微升的DPBS;
- 在体视镜下挑取克隆并转移到96孔板中

#### ●iPS细胞系传代:

- 提前准备好Feeder/Gelatin包被好的培养皿,传代前1-2小时换液并于培养箱中平衡;
- 培养皿中弃去培养基,用PBS轻柔涮洗细胞;
- 加入0.5m1胰酶,37℃消化3-5分钟至克隆松散;
- 加入0.5-1ml培养基中和胰酶,吹打成单细胞悬液,收集悬液离心弃上清;
- 按1:4-1:7接种细胞至平衡好的培养皿中。