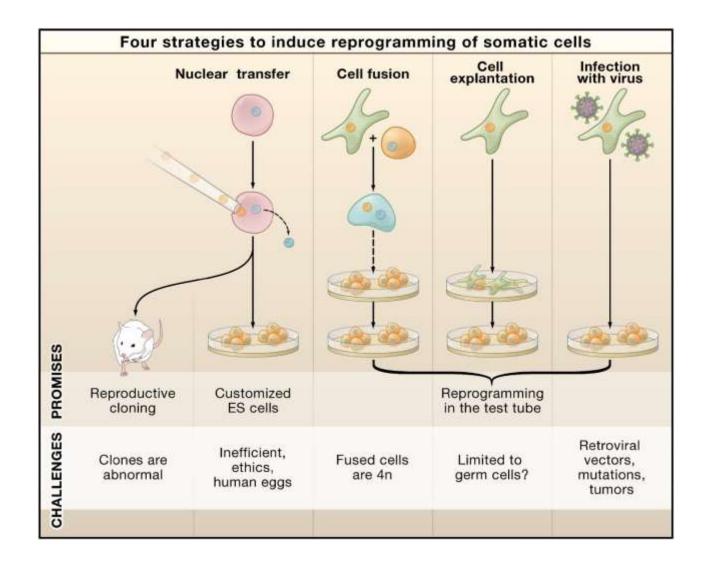
干细胞基础实验

## 诱导多能干细胞的病毒制备

## 体细胞重编程

- 重编程(reprogramming),又称为体细胞重编程或细胞核重编程,是指将分化的体细胞的记忆抹去,使其回到胚胎来源细胞的状态,具有多向或定向的分化潜能。
- 与胚胎干细胞相比,重编程的方法可从特定个体获得多能干细胞,其细胞来源不再受到发育时期和区域的限制,并避免了个体间差异带来的免疫排斥反应,因而在医学上有着更为深远的应用前景。

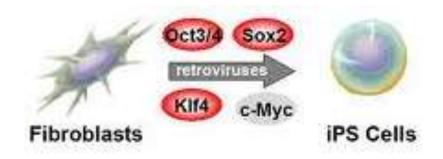
## 体细胞重编程



#### 目前重编程主要有三种方法:

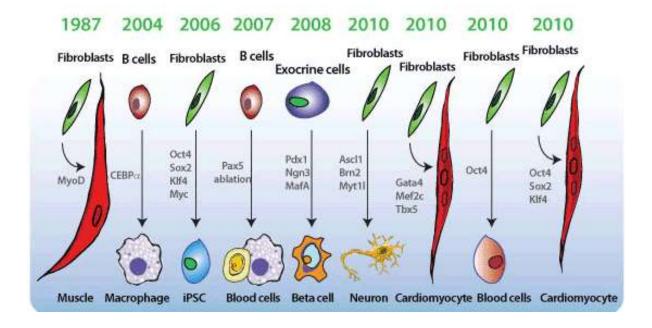
- 核移植
- 细胞融合
- 诱导性多能干细胞 (induced pluripotent stem cell, iPSC) 技术

#### 诱导多能干细胞技术

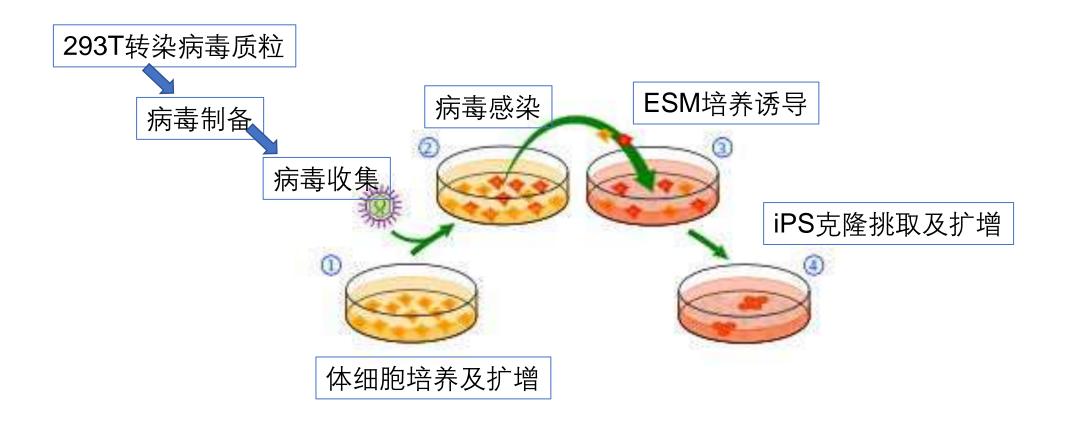


Mouse iPS cells reported in 2006 Human iPS cells reported in 2007

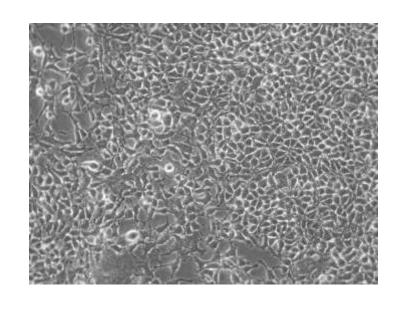
- 体细胞来源:
- 关键转录因子:
- 培养诱导体系:
- 转分化:



## 诱导多能干细胞技术



- · 293T细胞传代:
- 来源于人的胎肾上皮;通过转染腺病毒E1A基因获得293细胞,再表达SV40-large T抗原,获得293T细胞
- 培养特性:
- 转染效率高
- 贴壁性差
- 增殖快



当293T细胞长到80%-90%左右,进行 传代;

沿培养皿边加入1-2ml DPBS, 轻轻转动培养皿, 吸去DPBS;

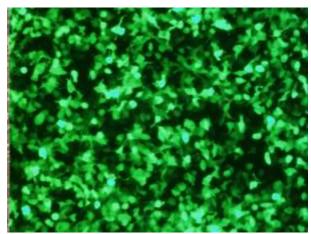
加入0.5-1ml 0.05%胰酶,37℃消化 1min,再加入1ml FM中和,吹打至单 细胞悬液; 1000rpm离心5分钟; 弃去上清,计数后以3x10⁵细胞/35mm 培养皿的密度接种,正常情况下1:3-

1:5传代。

混匀!!

· 293T细胞转染:





Vigofect转染试剂 生理盐水(150mM) 病毒载体相关质粒 北京威格拉斯公司 国药集团化学试剂 Addgene

转染: 将外源性基因导入细胞内的一种专门技术。

大致可分为:

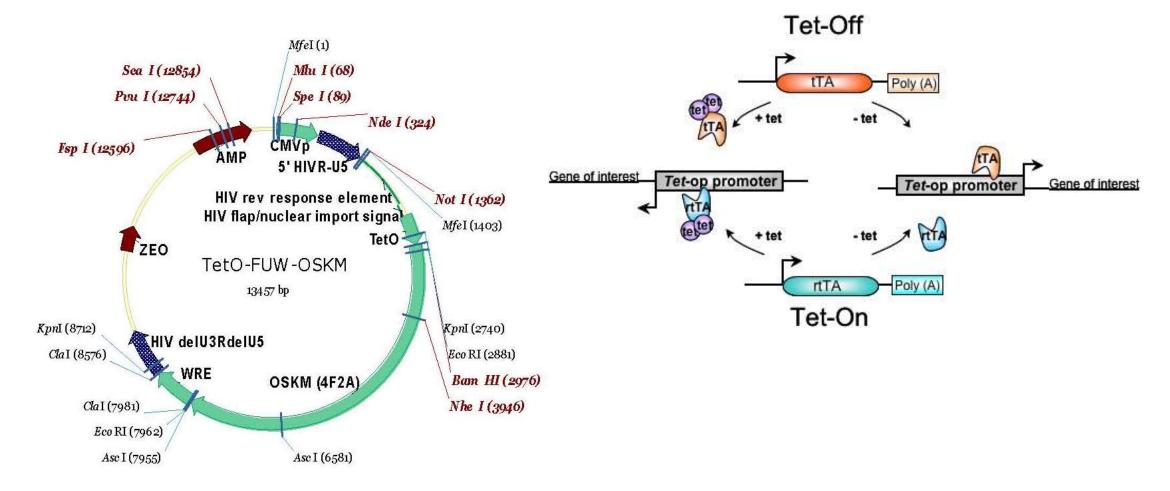
物理介导:导电穿孔法、显微注射和基因枪

化学介导:磷酸钙共沉淀法、脂质体转染方法、阳离子物质介导

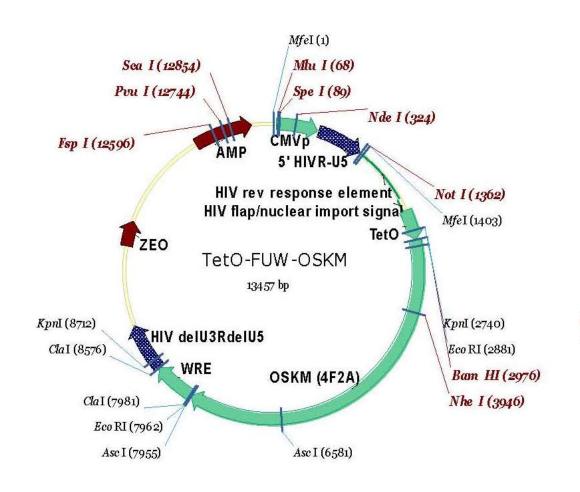
生物介导: 原生质体转染、病毒介导的转染等。

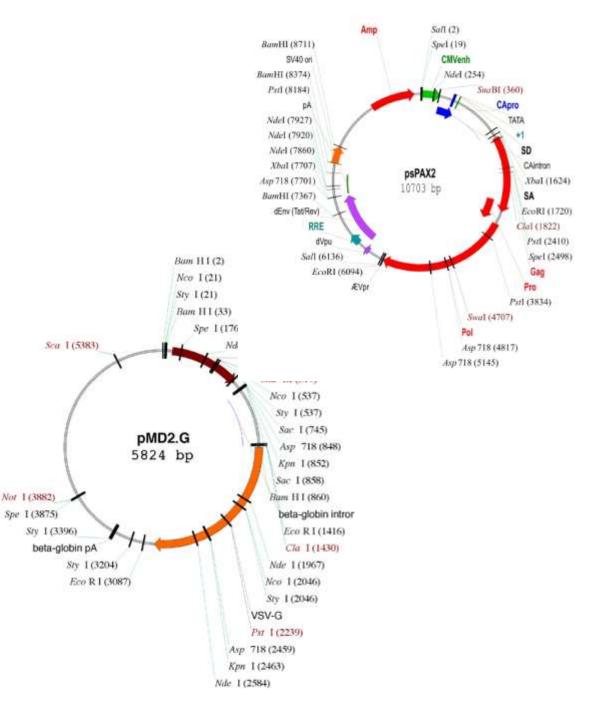
VigoFect: 是一种以阳离子非脂性物质为主的配方组分,该类物质介导的细胞转染,是目前非病毒转染方法中转染效率最高的方法。

· 293T细胞转染:



· 293T细胞转染:





#### · 293T细胞转染:

- 扩增293T细胞至2X35mm培养皿,至其密度约为50%一70%时可以细胞转染。
- 将培养皿中的293T细胞换液,换成2m1新鲜的预热的FM培养基。
- 对每一个35mm的培养皿,在1.5ml的Ep管中加入2 ul的Vigofect转染试剂,98 ul的150mM 生理盐水,混匀后室温放置5min。
- 在另一个1.5ml的Ep管中加入2.5 ug的病毒质粒, 1.5 ug的pol/Gag包装质粒和1 ug的VSV-G感染质粒,加入150mM生理盐水至100ul,混匀后室温放置5min。
- 将转染试剂稀释液逐滴加入质粒稀释液中,室温放置15min
- 将混合后的液体逐滴加入293T培养基中,混匀后放入37℃,5%C0<sub>2</sub>培养箱中培养8h后换成新鲜的FM培养基。
- 病毒包装48小时候收集上清,用0.45um的滤器过滤后,进行细胞感染。

#### 废弃病毒液及材料的处理:

由VSV-G包被的逆病毒可以感染人的细胞,因此操作过程中要非常小心,接触过病毒的器材及废液应在84消毒液中浸泡超过24h后再丢弃。

#### 思考题

· 293T细胞操作时需要注意什么?

• 废弃病毒液体及材料如何处理?

# 垃圾分类

• 废液: 生物安全柜内的废液缸

• 枪头、移液管:细胞房内的垃圾桶内

•帽子、手套、口罩:细胞房门口的垃圾桶内

完成实验后,请用酒精棉球擦拭台面,倒掉废液缸中的废液,丢掉废弃的枪头,清洗手术器械置于510的白瓷盘内。

- 实验结束后,请将使用过的枪头盒和手术器械带出细胞间,使用过的手术器械用自来水仔细洗干净,不得有小鼠组织残留。清洗后的手术器械放回饭盒连同枪头盒(枪头插满)放置在细胞间门口的小车上。
- 废液缸倒掉废液,自来水冲洗后,内外喷75%酒精,纸巾擦干后放回细胞间超净台。超净台内使用的物品归位,枪调至最大量程挂回架子上。