干细胞基础实验

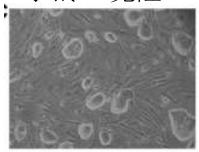
诱导多能干细胞的鉴定

诱导多能干细胞鉴定方法

- ✔ 形态观察
- ✔ 核型分析
- ✓ 多能基因表达
- ✓ 转录组水平
- ✔ 蛋白水平
- ✔ 分化能力检测
- ✔ 体外分化
- ✓ 体内分化

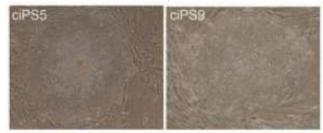
形态观察及核型分析

小鼠iPS克隆

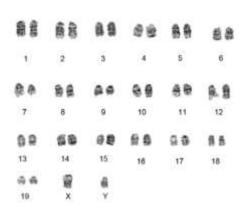


鹅卵石状,边缘清晰,难以看清单个细胞,折光性强

人iPS克隆

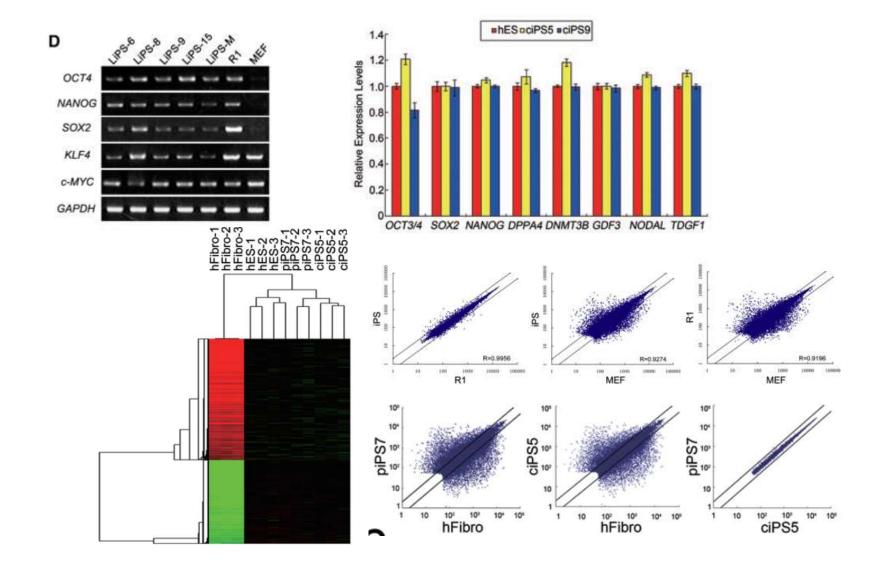


扁平状,边缘易分化,可以 看清单个细胞,核质比大





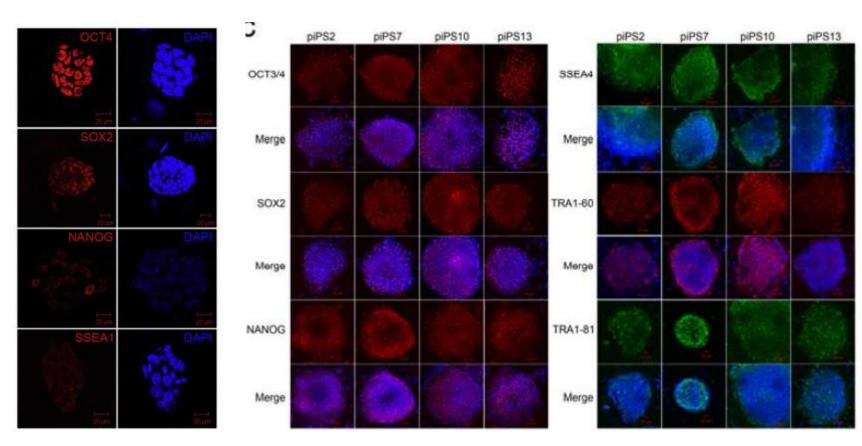
多能基因表达



多能基因表达

Oct4 Sox2 Nanog SSEA1

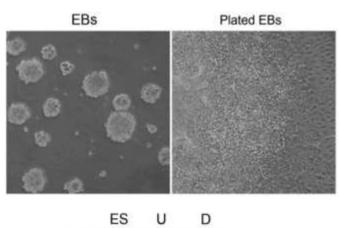
OCT4 SOX2 NANOG SSEA4 TRA1-60 TRA1-81

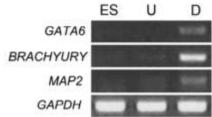


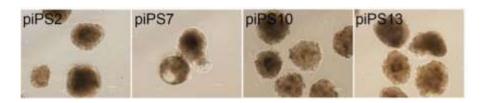
免疫荧光染色 (Immunofluorescent Staining)

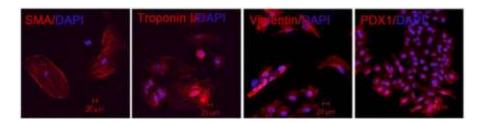
- 1) 固定: 事先将细胞传至铺有玻璃片的12或24孔板中,每孔加入1 mL 4% 多聚甲醛 (PFA,避光),室温固定20分钟或4℃固定12小时以上。
- 2) 透膜: 室温,用DPBS清洗三次,每次10分钟,每孔加入1mL 0.5% TritonX-100/PBS 溶液。
- 3) 封闭: 室温,用DPBS清洗三次,每次10分钟,每孔加入5% BSA/PBS,室温封闭1小时。
- 4) 一抗: 用1.25% BSA将一抗稀释至合适浓度后,在每个盖玻片加100 μ L 一 抗溶液,并放置在事先准备好的湿盒中,4℃孵育8-12小时。
- 5) 二抗: 弃去一抗,室温DPBS洗涤三次,每次10分钟,按1:500的比例稀释二抗溶液,每个玻璃片加100μL,室温避光孵育1小时。
- 6) DAPI 核染: 弃去二抗,室温DPBS洗三次,每次10分钟,加入 1:10000 稀释的 DAPI 溶液,室温孵育10分钟。
- 7) 封片:弃去DAPI后,用DPBS室温洗涤10分钟后,加入抗淬灭剂,并用指甲油进行封片后用共聚焦显微镜拍摄。

分化能力检测

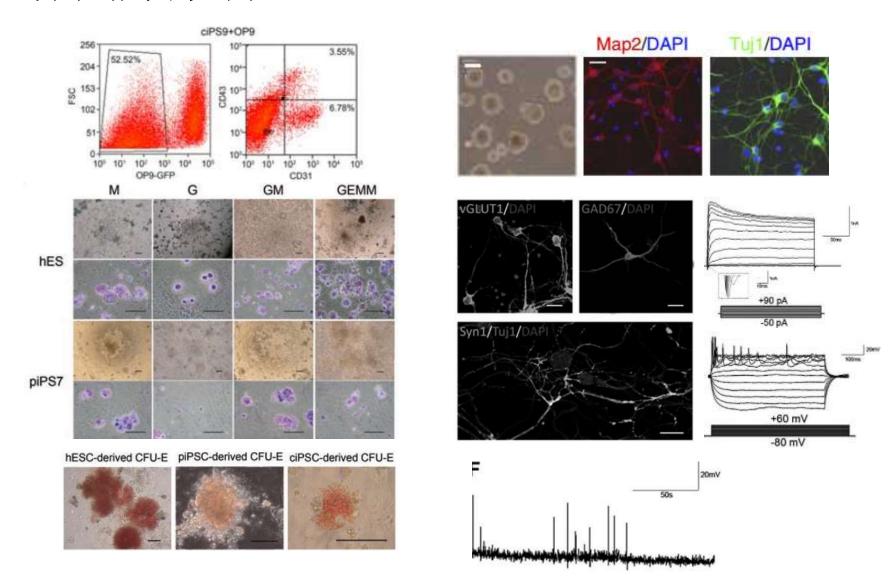




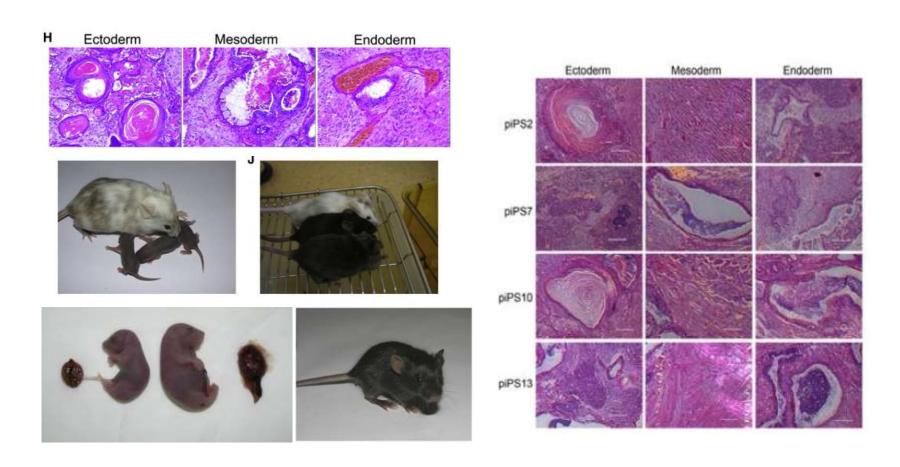




分化能力检测



分化能力检测



实时荧光定量PCR技术: PCR反应体系中加入荧光基团, 利用荧光信号积累实时监测, 最后通过标准曲线对未知模板进行定量分析的方法。

• SYBRGreen法:

在PCR反应体系中,加入过量SYBR荧光染料,SYBR荧光染料特异性地掺入DNA双链后,发射荧光信号,而不掺入链中的SYBR染料分子不会发射任何荧光信号,从而保证荧光信号的增加与PCR产物的增加完全同步。

• TagMan探针法:

探针完整时,报告基团发射的荧光信号被淬灭基团吸收; PCR扩增时,Taq酶的5′-3′外切酶活性将探针酶切降解,使报告荧光基团和淬灭荧光基团分离,荧光监测系统可接收到荧光信号,即每扩增一条DNA链,就有一个荧光分子形成,实现了荧光信号的累积与PCR产物的形成完全同步。

- 细胞收样及RNA的提取
- 1)用DPBS将洗涤细胞一次。
- 2)用预热的0.05%胰酶37℃消化细胞3-4min(视细胞密度和细胞类型而定具体时间,至轻拍培养皿大部分细胞有脱落即可终止消化),用等体积的FM中和,用枪将细胞尽可能吹散。1000rpm离心5min。
- 3)去除上清,向收集的细胞中加入预冷的Trizol(106细胞加入1mL左右Trizol),吹打至无明显细胞团块,并在室温放置5min。以下用量以使用1mL Trizol为标准。
- 2) 向Trizol裂解液中加入200μL氯仿,用漩涡混匀器涡旋15s,室温放置5min。
- 3) 在4℃高速离心机上12000rpm离心15min。离心结束后,混合液体将发生分层。 小心吸取上层水相到新的1.5mlEP管,加入500μL异丙醇,上下颠倒混匀,室温放 置10min。
- 5) 在4℃高速离心机上12000rpm离心15min。
- 6) 弃上清,用1mL 75%乙醇洗涤沉淀,在4℃高速离心机上12000rpm离心5min,小心去上清
- 7) 重复上一步操作,小心去上清。
- 8) 吸掉乙醇,空气中干燥5-10min,使乙醇挥发干净,加20-30ml DEPC水溶解。

 反转成cDNA
 使用ABM公司的all in one反转试剂kit,体系如下: RNA 1ug
 5X Mix 2ul
 ddH2O 至10ul

• PCR仪反应程序如下 25℃ 10min 42℃ 15min 85℃ 5min 存储于-20℃

• 荧光定量PCR反应:

按下列组份配制PCR反应体系,每个基因需要2个平行重复。

 $2 \times SYBR$ Buffer (Takara) $10\mu L$ ROX Reference Dye II (Takara) $0.4\mu L$ Primer(10mM) $0.2\mu L$ Primer(10mM) $0.2\mu L$ cDNA Template $0.1\mu L$ ddH2O $9.1\mu L$

实验中首先计算每个模板所需的反应个数,可以增加10%的比例配置不含模板和引物的总体系。

• PCR反应程序如下。

 Stage1
 1X
 95°C 20s

 Stage2
 40X
 95°C 3s

60°C 30s

Stage3 melt curve 1X 95°C 30s

60°C 1min

95°C(1°C/s上升)

65°C 15s