间充质干细胞冻干粉不同制备条件研究

前¹ 张 官^{1,2} 王 刚^{1,2} 陈 力^{1,2} 袁紫林^{1,2} 刘 莹² 刁 杨 波 1,2*

1 中国人民解放军武汉总医院医学实验科 湖北武汉 430070

2 湖北省中枢神经系统肿瘤与干预重点实验室 湖北武汉 430070 深圳市新一仑生物科技有限公司

【摘要】目的 研究摸索不同脐带间充质干细胞冻干粉制备条件。方法 培养脐带间充质干细胞:用不同型号的西林瓶分装不同 体积干细胞上清液,低温冻存后,放置冷冻干燥机中制备冻干粉;结果 不同容积西林瓶盛装的液体不同,冷冻干燥时间也不同,3ml 西林瓶盛装 1ml 液体只需 12H 以内即可制备成功,装 2ml 液体则需要 12-24H,装 3ml 液体则需要 24-48H;同时冻干时数量越多冷冻 干燥时间越久;结论 使用 SCIENTZ-12N 冷冻干燥机针对不同容积不同数量的样品,所需时间均不相同,明确知道每一种特定容量的 样品冻存时间段,最大程度的提高冻干效率。

【关键词】间充质干细胞;冻干粉;西林瓶

【中图分类号】Q813 【文献标识码】A 【文章编号】1005-4596(2018)12-006-02

Study on preparation conditions of different mesenchymal stem cells lyophilized powder

[Abstract] Objective To study the preparation conditions of different umbilical cord mesenchymal stem cells lyophilized powder. Methods Umbilical cord mesenchymal stem cells (UCMSCs) were cultured, and the supernatants of different volumes of stem cells were packed in different types of Silin bottles. After cryopreservation, freeze-dried powder was prepared in a freeze-dryer. Results Different volumes of cillin bottles contained different liquids, and the freeze-drying time was different. 3 ml of cillin bottles contained 1 ml of liquid only needed 12 h to prepare, 2 ml of liquid needed 12-24H, 3 ml of liquid needed 24-48H; at the same time, the more the amount of freeze-drying time, the longer the freeze-drying time. Conclusion Using SCIENTZ-12N freeze-dryer for different volumes and different quantities of samples, the required time is different. It is clear that the freeze-drying period of each specific volume sample can be known to maximize the freeze-drying efficiency.

[Key words] MSC; lyophilized powder; Xilin bottle

间充质干细胞(MSC)是一类具有自我复制能力和多向分化潜 能的成体干细胞,主要存在于骨髓、脐血、脐带、全身结缔组织 和器官间质中^{[11},而脐带间充质干细胞因其来源丰富、易于取材、收集至 3ml 无菌西林瓶中,分别装入体积为 1ml、2ml、3ml 量的 收集成为了临床应用研究的热点^[2]。有文献报道,脐带间充质干 细胞能够分泌多种细胞因子和生长因子,包括血管内皮生长因子、 表皮生长因子、血管生成素和白细胞介素等,有消炎、调节免疫 及对抗皮肤光老化,对维持机体的内环境起着重要的作用^[3]。但 同时细胞因子的生物活性存在时效性,随着保存时间延长,活性 会逐渐减退消失,影响细胞因子功能;鉴于此,本课题组利用冷 冻干燥技术,将 MSC 细胞活性因子做成冻干粉剂,-20℃能长期保 存,最大程度上保护了细胞因子的生物活性,同时设置不同的冻 干条件观察摸索最佳冻干效果,为后期科研提供理论基础和依据。

1 材料与方法

1.1 仪器及试剂

间充质干细胞无酚红培养基、0.1%胰蛋白酶 / 柠檬酸(天津 灏洋生物); CD31-FITC、CD73-PE、HLA-DR-Per-CP、CD29-APC 抗体 (美国 BD); 精宏水浴锅 (XMTD-8222);

低速离心机(飞鸽 TDL-80-2B)、高速冷冻离心机(SIGMA3K15); 生物安全柜(苏净安泰生物); CO2培养箱(Thermo Fihsher); 倒置显微镜(Olympus);冷冻干燥机(SCIENTZ-12N)。

1.2 脐带间充质干细胞培养及鉴定

取增殖活性强的 P3 ~ P4 代 huc-MSCs 进行扩增,待细胞汇 合率达到 90% 左右时,用 0.1%胰蛋白酶 / 柠檬酸将其消化,用 50 µ 1PBS 混悬, 然后分别加入 10 µ 1CD31-FITC, 10 µ 1CD73-PE, 10 µ 1DRPer CP, 5 µ 1CD29-APC, 避光孵育 15min, 用 PBS 清洗一遍, 后 1000rpm/min, 离心 5min, 沉淀用 500 µ 1PBS 重悬后, 上流式 细胞仪检测分析。

细胞活性因子冻干粉制备

将细胞状态良好、增殖能力强的P3~P6代 huc-MSCs 上清液 上清液各 50 只,迅速放置 -80 C 低温冰箱中凝固成固体,然后在放置预设置好参数的冷冻干燥机中,除去冰晶,升华干燥 8-48 小 时,待样品完全冻干至粉末状,放置-80℃低温冰箱中长期保存; 观察记录不同体积量的上清液冻干所需时间。

2 结果

• 2.1 huc-MSCs 流式检测结果

经过流式检测得到 P3 代次的脐带间充质干细胞呈现 CD29(+)、CD73(+)、CD31(-)、HLA-DR-Per-CP(-)纯度和活性都 比较高的特点;见(图1)。

2.2 冻干粉制备样品曲线,见(图2)

在本次实验中,同等数量的3 ml 西林瓶内装的1 ml huc-MSCs 上清液经过将近 9H 冷冻干燥后成白色粉末状冻干粉, 2ml 上 清液则需将近 24H, 3ml 上清液需将近 38H 制备成成品, 成品均质 地均匀,颜色纯白,并且加入溶媒后,很快溶解,基本符合冻干 粉的制备要求,样品制备成功。

3 讨论

近年来,有关间充质干细胞临床应用研究特别多,其中不乏 皮肤疾病方面的报道^[3]有研究报道干细胞具有美容抗衰老的功 效,干细胞具有较高的端粒酶活性,是人体的青春活力因子;中 国整形美容协会更是出台《干细胞抗衰老技术规范化指南》对干 细胞美容抗衰老工作提出一系列的要求和规范,促进干细胞美容 医疗临床研究和应用的发展^[4]。而针对生物活性因子体外容易失 活这一特性,有学者发现使用冷冻干燥技术,则可长时间保存且 因子活性稳定性可靠^[5]。并且经过这些细胞活性因子经冷冻干燥 之后,均不宜发生溶血实验,免疫原性低、安全稳定^[6]。但是不 同体积的溶液需要的预冻条件也不相同,冻干过程中需要根据容 器体积量设置冻干条件,以求达到最佳冻存效果,最大程度保护 细胞因子活性不受损。

参考文献

第一作者:杨前,女,硕士,武汉总医院医学实验中心,技师, 主要从事干细胞的基础与临床应用研究。

^{*} 通讯作者: 刁波, 男, 博士, 硕士生导师, 武汉总医院医学实 验中心,副主任。



Populations: 20180908			
Populations	Events	% Total	% Parent
All Events	10,000	100.00%	####
📕 P1	572	5.72%	5.72%
P2	515	5.15%	90.03%





vol: 3ml (38H 冻干) 图 2: 不同体积 huc-MSCs 上清液冻干时间曲线

[1] 徐海环,董化江,赵明亮.脐带间充质干细胞上清冻干 粉对大耳兔皮肤缺损的治疗作用[J].新乡医学院学报.2016, 33(12):1041-1043。

[2] 汪润, 于艳秋. 间充质干细胞及其分泌液抗皮肤光老化作用的研究进展 [J]. 沈阳医学院学报.2017, 19(4):356-359.

[3] HE H,ZHAO Z H,HAN F S,et al. Overexpression of protein ki-nase C varepsilon improves retention and survival of transplanted mesenchymal stem cells in rat acute myocardial infarction[J].Cell Death Disease,2016,7(417) : e2056.

[4] 丛秀丽,王学军,崔磊.中国整形美容协会抗衰老分会 《干细胞抗衰老技术规范化指南》[J].中华保健医学杂志,2017, 19(2):185-186.

[5] Almeida EV, De Brito SL. Alkaline degradation of lyophilized DMSA prior to labeling with 99m Tc: Identification and development of the degradation pathway by HPLC and MS. Nucl Med Biol. 2018;57: 20-27.

[6] 李洪超, 金银鹏, 王皙, 李莉, 傅青春. 人脂肪干细 胞及外泌体冻干粉的安全性 [J]. 中国组织工程研究, 2018, 22(29):4593-4600.