

胡静思,袁 榕,李守军,等. 犬乳腺上皮细胞的分离培养与鉴定[J]. 华南农业大学学报,2015,36(6):35-38.

# 犬乳腺上皮细胞的分离培养与鉴定

胡静思,袁 榕,李守军

(广东省兽医临床重大疾病综合防控重点实验室/华南农业大学 兽医学院, 广东 广州 510642)

摘要:【目的】建立方便、经济的犬乳腺上皮细胞体外培养方法,用于犬乳腺癌的研究.【方法】以新产犬乳汁为材料,离心并收集乳汁中细胞,进行分离培养.用 CCK-8 法绘制细胞生长曲线,细胞角蛋白 8 免疫荧光染色鉴定上皮细胞.【结果和结论】试验材料培养后第 3 天即可见岛屿状的细胞克隆并伴有少量吞噬细胞.继续培养至单克隆细胞汇合后,可见细胞呈典型的石铺路状,单层平铺生长,且在细胞表层产生乳滴,细胞传代后吞噬细胞消失. CCK-8 结果显示,细胞生长曲线呈"S"型.细胞免疫荧光结果显示,细胞角蛋白 8 呈阳性.表明从犬乳汁中可以分离培养出高纯度、生长迅速的犬乳腺上皮细胞.本试验建立了短时间内获得大量纯犬乳腺上皮细胞的方法.

关键词:犬乳汁;乳腺上皮细胞;体外培养;角蛋白8;

中图分类号:S857.4

文献标志码:A

文章编号:1001-411X(2015)06-0035-04

## Culture and identification of mammary epithelial cells in canine milk

HU Jingsi, YUAN Rong, LI Shoujun

(Key Laboratory of Comprehensive Prevention and Control for Severe Clinical Animal Diseases of Guangdong Province / College of Veterinary Medicine, South China Agricultural University, Guangzhou 510642, China)

Abstract: [Objective] To establish an *in vitro* model of canine mammary epithelial cells for the study of the carcinogenesis and development of breast cancer. [Method] The cells were separated from canine milk and cultured. The cell growth curve was described using the CCK-8 assay. The expression of cytokeratin 8 was determined using cell immunofluorescence to identify mammary epithelial cell. [Result and conclusion] After cultured for 3 days, the cells were cloned with a shape like a typical island, and there were also a few phagocytes. Cultured for a few more days, the cells began to coalesce and form monolayers which could secrete lactogenesis drops. The phagocytes vanished after several passages. The cell growth curve was similar to a "S" shape. The immunofluorescent staining results showed that the cell of cytokeratin 8 was positive. The results indicated that the canine mammary epithelial cells separated from canine milk were highly pure and rapidly growing. This study established a model to isolate and culture massive canine mammary epithelial cells in a short time.

Key words: canine milk; mammary epithelial cell; in vitro culture; cytokeratin 8

乳腺肿瘤是母犬最常发的肿瘤,且一半以上为 者是乳腺上皮细胞.乳腺上皮细胞的增殖和分化贯恶性肿瘤<sup>[1]</sup>.乳腺是复管泡状腺,其功能的主要承担 穿整个乳腺发育周期的始终<sup>[2]</sup>.研究表明,大多数乳

收稿日期:2015-02-06 优先出版时间:2015-10-16

优先出版网址:http://www.cnki.net/kcms/detail/44.1110.s.20151016.1356.002.html

作者简介: 胡静思(1990—), 女,硕士研究生, E-mail: hjsluobo@163. com;通信作者: 李守军(1968—), 男,教授,博士, E-mail: shoujunli@scau. edu. cn

基金项目:广东省兽医临床重大疾病综合防控重点实验室项目(2013A061401013);公益性行业(农业)科研专项(201303042); 促进科技服务业发展计划项目(2013B040200032);高级兽医外科与外科手术学示范课程(NO.12sfkc05) 腺癌的发生都与乳腺上皮细胞关系密切<sup>[34]</sup>.成功地对犬乳腺上皮细胞进行体外培养是研究犬乳腺肿瘤发生、转移、癌变的关键<sup>[5]</sup>.因此,建立简单易行的犬乳腺上皮细胞体外培养方法至关重要.早在1957年,Lasfargues<sup>[6]</sup>就已经利用胶原酶从成年小鼠乳腺组织中成功分离出了乳腺上皮细胞.此后,人们对不同动物,如牛、羊、小鼠、兔等乳腺上皮细胞的离体培养进行了研究,其技术日趋成熟,并获得了成品的乳腺上皮细胞系<sup>[79]</sup>.然而,犬的乳腺上皮细胞体外培养在国内外鲜有报道,其分离培养方法仍需要进一步探究.本试验从犬初乳中分离犬乳腺上皮细胞,并对其进行传代培养,观察细胞的生长以及形态,利用细胞免疫组化对所得细胞进行鉴定,成功建立了一种简单易行、经济快速获得大量高纯度犬乳腺上皮细胞的方法.

## 1 材料与方法

#### 1.1 材料

巡乳期健康比格犬,年龄2岁,饲养于广东省兽 医临床重大疾病综合防控重点实验室.

主要试剂: D-MEM /F-12 (11320-033, Gibico)、 胎牛血清 (10099-141, Gibico)、胰蛋白酶 (25200-072, Gibico)、青霉素 - 链霉素 (15140-122, Gibico)、 氢化考的松(Sigma)、转铁蛋白(Sigma)、表皮生长因 子(Sigma)、鼠抗人角蛋白 8 单克隆抗体(BM0032, BOSTER)等.

主要仪器:超净工作台、CO<sub>2</sub> 培养箱、普通光学显微镜、荧光显微镜、离心机等.

#### 1.2 方法

1.2.1 乳汁的采集及细胞分离与培养 用无菌生理盐水清洗乳房,再用酒精棉球擦净乳头. 将乳汁挤入 15 mL 灭菌离心管中. 放入 37 ℃保温盒备用. 将乳汁与含双抗的 PBS 按适宜比例混匀后,1 000 r·min<sup>-1</sup>离心 5 min. 此时可见离心管内混合液分为 3 层. 小心吸出最上层乳脂层和中间层,然后再加入含双抗的 PBS 继续洗涤. 如此重复直至离心后液体澄清透明. 将最下层的细胞沉淀转移至适宜的细胞培养瓶中,加入完全培养基于体积分数为 5% 的 CO₂培养箱中进行原代培养. 3 d 后换液,待细胞长出单克隆后原瓶消化,直至细胞铺满培养瓶 80% 以上,消化传代,并冻存.

1.2.2 CCK-8 法绘制细胞生长曲线 选择第7代细胞进行复苏,用台盼蓝染色,对细胞进行计数.按 $10^3 \sim 10^4 \text{ mL}^{-1}$ 的细胞接种于96孔板.置于37 °C、体积分数为5%的CO<sub>2</sub>培养箱中进行培养.分别于培养后24、48、72、96h以及5、6、7d后,吸出培养液,

http://xuebao.scau.edu.cn

PBS 洗涤细胞 2 遍,加入培养液及体积分数为 10%的 CCK-8 溶液 (KeyGEN),于体积分数为 5%的 CO<sub>2</sub>、37 ℃培养箱中孵育 1~4 h. 酶标仪 450 nm 处检测每孔的 D 值. 每组 3 个重复并设置阴性对照和空白对照. 用下式计算细胞存活率,绘制生长曲线.

细胞存活率 = 
$$\frac{D_{m eta_{4 m h}} - D_{\odot e}}{D_{\gamma_{\rm H} m_{4 h}} - D_{\odot e}} imes 100\%$$
 .

1.2.3 细胞角蛋白 8 免疫荧光鉴定 复苏冻存的细胞进行爬片,用体积分数为 4% 多聚甲醛固定,PBS 洗涤 3 次,每次 5 min. 用体积分数为 0.2% 的TritonX-100 处理细胞 5 min,PBS 洗涤 3 次. 正常山羊血清封闭 30 min 后洗涤. 加入按体积比 1:100 稀释鼠抗人角蛋白 8 单克隆抗体(BOSTER)作为一抗,4℃孵育过夜. 洗涤后,加入按体积比 1:100 稀释的FITC 标记羊抗鼠二抗(Millipore),孵育 30 min. PBS洗涤 3 次,每次 5 min. 使用 DAPI 染色液(Sigma)室温染色 10 min. 在荧光显微镜下观察试验结果.

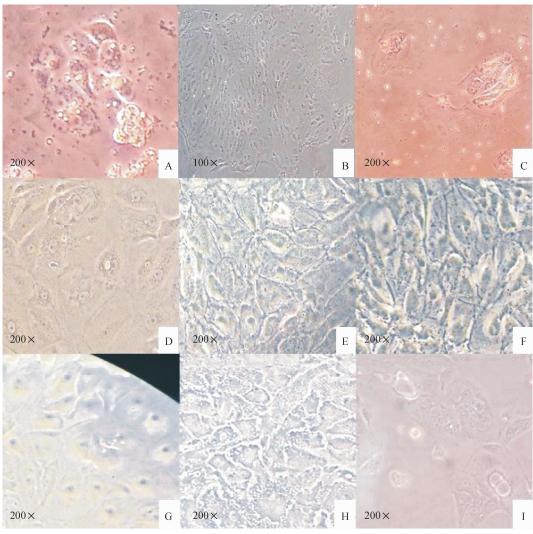
## 2 结果与分析

## 2.1 细胞形态学观察

从乳汁中分离的细胞接种培养3 d后,此时已可 见许多岛屿状的细胞克隆和分散的呈不规则形状的 上皮细胞(图 1A). 细胞岛屿周围见明显的生长晕. 换液后继续培养,可见细胞逐渐增殖、平铺,待长至 第9天时即可见形成许多大的单克隆,细胞形态较 为单一,单层平铺生长,以多边形和长梭形细胞为 主. 此时已少见吞噬细胞的存在(图 1B). 细胞在分 裂增殖的过程中仍可见乳滴的分泌(图 1C). 原瓶消 化细胞,使单克隆细胞分散,继续培养,出现多核细 胞,吞噬细胞完全消失(图1D).3 d 后细胞长满培养 瓶 80% 以上,传代冻存. 复苏后的细胞继续传代培养 出现多种形态的细胞:多边形的细胞(图 1E)、长形 的细胞(图 1F)、蜂窝状细胞(图 1G). 细胞开始分泌 大量乳滴(图1H).细胞长满培养瓶底后不传代继续 培养的,至铺满瓶底进入生长停滞期,此时细胞增殖 不明显,细胞之间出现拉网现象(图 II),此状态的细 胞在换液的情况下,可维持生长3周以上,传代后仍 可正常增殖.

#### 2.2 CCK-8 绘制细胞生长曲线

取冻存第7代的细胞进行复苏培养,绘制细胞生长曲线(图2).细胞在第1至3天时生长较为缓慢.第3天以后进入对数生长期,细胞快速增殖.第6天以后细胞活力逐渐下降.表明所培养的细胞具有正常细胞增殖特性.



A:培养第3天可见岛屿状的细胞克隆;B:培养至第9天细胞单层平铺生长,形态单一;C:原代细胞增殖过程中可见乳滴分泌;D:多核细胞;E:多边形细胞;F:长形细胞;G:蜂窝状细胞;H:细胞大量分泌乳滴;I:拉网现象.

图 1 犬乳汁中上皮细胞培养不同时间的细胞形态学观察

Fig. 1 Morphological observation of the canine mammary epithelial cells cultured in different periods

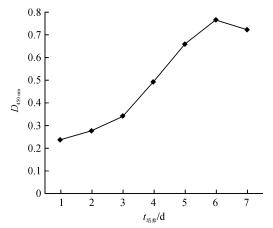


图 2 大乳腺上皮细胞生长曲线 Fig. 2 A growth curve of the canine mammary epithelial cells

### 2.3 犬乳腺上皮细胞的鉴定

同样取冻存第7代细胞复苏培养,爬片固定后进行细胞免疫荧光鉴定. 荧光显微镜下观察可见,细胞核在激发光照射下显示蓝色. 一抗孵育呈阳性细

胞的细胞质在激发光照射下显示绿色. 细胞角蛋白 8 在分离培养的细胞中表达均成阳性(图 3). 表明所分离的乳腺细胞的确为乳腺上皮细胞.

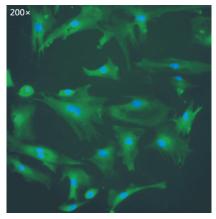


图 3 免疫组化鉴定细胞角蛋白 8

Fig. 3 Cytokeratin 8 identified with the immunohistochemical assay

http://xuebao.scau.edu.cn

# 3 讨论与结论

分离培养乳腺上皮细胞最常用的方法是酶消化法.本试验在用乳汁分离培养乳腺上皮细胞的同时,也试图用胶原酶消化犬乳腺组织来培养犬乳腺上皮细胞,但是效果并不理想.细胞中有大量的成纤维细胞污染,很难得到纯净的乳腺上皮细胞.且所获得乳腺上皮细胞状态较差,增殖能力较弱,这与郑玉才[10]的研究结果一致.究其原因可能是因为用乳腺组织培养乳腺上皮细胞对所取样品的要求高,必须要求所用动物乳腺健康且所取乳腺组织无其他组织残留;酶消化的时间和程度较难把握,且酶的作用对细胞的损伤较大.因此,采用酶消化法从组织中分离乳腺上皮细胞方法复杂、技巧性高、耗费时间,而且很难纯化[11].

动物在泌乳期时,大量乳腺上皮细胞脱落,随着 乳汁排出. 许多研究者认为从乳汁中分离乳腺上皮 细胞成功率较低[12]. 本研究发现,乳汁中分离乳腺上 皮细胞成功的关键是取材和操作,具体包括:1)要选 择哺乳早期的犬进行乳汁采集,一般在1周内为宜; 2)采集乳汁的过程中应注意无菌操作,尽量减少污 染的可能性;3)收集到的乳汁应立即放在37℃保温 盒中保存,并尽快进行后续处理. 这对于保持细胞的 活力至关重要;4) 用加双抗的 PBS 对乳汁进行洗涤, 吸出上层乳脂层时一定要缓慢操作,小心不要将下 层细胞沉淀吸出,采集足够量的细胞是试验成功的 关键:5)在细胞贴壁后长出大面积克隆时,应进行一 次原瓶消化,此步骤保证新长出的细胞克隆不会衰 老,有助于细胞进一步的增殖;6)细胞传代过程中, 传代细胞长至3~4 d 即可长满,如遇细胞密度较低 的情况,可能在细胞没有铺满的情况下细胞就会出 现衰老,此时应时刻观察细胞生长,在细胞衰老之前 及时传代.

相对于酶消化法来说,从乳汁中分离乳腺上皮细胞的方法简便、经济、快捷,不需要复杂的操作方法和试剂.所得的细胞中除了乳腺上皮细胞,仅有吞噬细胞存在.吞噬细胞本身的贴壁增殖能力弱,容易自发死亡,经1次传代后即可得到高纯度的乳腺上皮细胞.所得的乳腺上皮细胞增殖能力强,生长迅速.细胞传至10代以上,未发现细胞老化,其形态、生长速度均未出现明显变化.

角蛋白8是存在于上皮细胞中的结构蛋白,是乳腺上皮细胞的标志性蛋白.本试验用鼠抗人角蛋白单克隆抗体作为一抗,复苏第7代冻存细胞进行爬片固定,进行细胞免疫荧光试验,从犬乳汁中分离出的细胞角蛋白8呈阳性.

CCK-8 法绘制的细胞生长曲线表明,从犬乳汁中可分离培养的细胞具有正常的分裂增殖的能力. 利用细胞形态学以及细胞免疫荧光的方法鉴定所得

http://xuebao.scau.edu.cn

细胞为乳腺上皮细胞. 表明从犬乳汁中可以分离培养出纯净的犬乳腺上皮细胞,所得细胞生长旺盛,增殖迅速.

本研究从犬乳汁中分离出了犬乳腺上皮细胞. 建立了体外培养犬乳腺上皮细胞的方法.该方法操作简单、快捷、经济,且能有效地避免乳腺上皮细胞体外培养过程中面临的成纤维细胞污染以及酶处理造成细胞损伤的问题,在短时间内即可大量获得纯净的犬乳腺上皮细胞,为乳腺上皮细胞体外培养提供了有效的方法,也为研究犬乳腺肿瘤的发生、发展提供了素材.

#### 参考文献:

- [1] SLEECKX N, DE ROOSTER H, VELDHUIS K E, et al. Canine mammary tumours, an overview [J]. Reprod Domest Anim, 2011, 46(6): 1112-1131.
- [2] MACIAS H, HINCK L. Mammary gland development [J].
  Wiley Interdiscip Rev Dev Biol, 2012, 1(4): 533-557.
- [3] AL-HAJJ M, WICHA MS, BENITO-HERNANDEZ A, et al. Prospective identification of tumorigenic breast cancer cells [J]. Proc Natl Acad Sci USA, 2003, 100 (7): 3983-3988.
- [4] 刘复生,刘彤华. 肿瘤病理学[M]. 北京:北京医科大学、中国协和医科大学联合出版社,1997:980-981.
- [5] SAPPINO A P, BUSER R, LESNE L, et al. Aluminium chloride promotes anchorage-independent growth in human mammary epithelial cells [J]. J Appl Toxicol, 2012, 32 (3): 233-243.
- [6] LASFARGUES E Y. Cultivation and behavior *in vitro* of the normal mammary epithelium of the adult mouse: II: Observations on the secretory activity [J]. Exp Cell Res, 1957, 13(3): 553-562.
- [7] ANAND V, DOGRA N, SINGH S, et al. Establishment and characterization of a buffalo (*Bubalus bubalis*) mammary epithelial cell line[J]. PloS One, 2012, 7(7): 1-14
- [8] TONG H, LI Q, GAO X, et al. Establishment and characterization of a lactating dairy goat mammary gland epithelial cell line [J]. In Vitro Cell & Dev-An, 2012, 48 (3): 149-155.
- [9] MROUE R, BISSELL M J. Three-dimensional cultures of mouse mammary epithelial cells [M]// SCOTT H. Epithelial cell culture protocols. Berlin; Springer, 2013; 221-250.
- [10] 郑玉才. 水牛乳腺上皮细胞的体外培养[J]. 西南民族 学院学报:自然科学版, 1994, 20(1):42-44.
- [11] 多曙光,吴应积,罗奋华,等. 牛乳腺上皮细胞的分离培养及其生物学特性[J]. 动物学研究,2006,27(3):299-305.
- [12] 李艳,徐凯,赵国琦. 奶牛乳腺上皮细胞的培养与鉴定 [J]. 上海畜牧兽医通讯, 2014(1): 8-11.

【责任编辑 周志红】