

叙利亚金地鼠肾上皮细胞系的建立 及其生物学特性变化的观察*

周济川 邓海凡 张世敏

(中国科学院武汉病毒研究所)

国外报道的 BHK₂₁ 为叙利亚金地鼠肾成纤维细胞系^[1]。国内报道的 BHK₂₁C₁₃ 亦为成纤维细胞系^[2]。因我们研究的病毒种类繁多，有的病毒对成纤维细胞敏感，有的则对上皮细胞敏感，故建立了叙利亚金地鼠肾上皮细胞系(BHK_p925)。并以一株新的菜白蝶非包涵体病毒和人疱疹病毒进行了敏感性试验。现将结果报道于下。

材料和方法

(一) 培养液 含 0.25% 水解乳蛋白的 199 液 80%，56℃ 灭活 30 分钟的乳牛血清 20%，内加青霉素和链霉素各 100—200 单位/毫升，以 3.5% NaHCO₃ 调整 pH 7.4 左右。

(二) 原代细胞培养 取 2—3 周龄叙利亚金地鼠以无菌操作取出肾，置于盛有汉克斯(Hank's)液平皿中洗去血细胞，剥去包膜，Hank's 液洗，剪成约一毫米的小块，再洗一次，移至链霉素瓶中，加入 pH 7.4 的 0.25% 胰蛋白酶(Difco, 1:250) Hank's 液室温消化约 10 分钟，分散好之细胞集中于离心管，以 1500 转/分(r. p. m.) 离心 10 分钟，弃上清，Hank's 液洗一次，细胞悬浮在培养液中，约含 5 × 10⁵ 细胞/毫升，每个链霉素瓶分装 1.5 毫升，置 37℃ 培养箱中静置培养。

(三) 传代细胞培养 长成致密单层的原代细胞瓶，吸出培养液弃去，每瓶加一毫升 0.125% 胰蛋白酶 Hank's 液，室温消化约 10 分钟，分散好之细胞集中离心管，1000r. p. m. 离心 10 分钟，弃上清，Hank's 液洗，以培养液作

成均匀的细胞悬液，约含 5 × 10⁵ 细胞/毫升，每瓶分装一毫升，置 37℃ 培养箱中静置培养。

(四) BHK_p 925 细胞的冻存与复苏 长成单层的细胞瓶、以钝头滴管轻微吹打将瓶壁上的细胞洗下，1000r. p. m. 离心 10 分钟，弃上清，细胞悬浮在加有 10% 中性甘油的培养液中，细胞浓度为 100 万/毫升，分装安培瓶，经严密密封口后，置 4℃ 冰箱中过夜，第二天上午取出置液氮贮藏罐口预冷一会后，浸入液氮中保存。复苏培养时将安培瓶迅速置 37℃ 水浴中待完全解冻后，以无菌操作打开安培瓶，细胞悬液分装培养瓶，置 37℃ 静置培养，待细胞贴壁后更换新培养液，置 37℃ 培养箱中继续培养。

(五) 扫描电镜观察细胞表面变化 体外长期培养的细胞系，其生物学特性改变的标志之一是细胞表面产生突起物或微绒毛(Microvilli)^[1,3]。我们将 BHK_p 925 细胞收集于离心管，1000r.p.m 离心去培养液，Hank's 液洗细胞一次，2.5% 戊二醛固定二小时，再以 1% 银酸固定一小时，不同浓度酒精逐级脱水的细胞样品，用导电胶粘在直径为一厘米的铜扫描载片中央，放在 JEE-4B 真空喷涂中进行旋转喷涂，首先喷涂厚度为 100—200 Å 的碳，然后喷涂厚度为 200 Å 左右的金，再在 JEM-100C 的 ASID 扫描电镜中进行观察拍照。

结 果

(一) 建系经过 我们连续做了五批原

* 本工作曾得到向近敏教授的指导，彭可村，邓红同志为本文拍摄染色体照片，一并致谢。

代金地鼠肾细胞，传至 20 代左右出现危急，细胞生长不好，细胞间空隙逐步增大，不能形成致密单层，此时将培养液中血清量增至 40% 进行补救，大部分细胞仍堆积于培养瓶底部，以 1% 合盼兰染色，立即镜检，证明细胞死亡。仅少数细胞经补救后恢复了活性，能继续传代。以后培养液中血清量又降至 20%。在初期传代的细胞培养物中，上皮细胞和成纤维细胞混杂生长（图 1—5 见封 2）。由于两种细胞的生长速率不一致，成纤维细胞生长快，很快压抑了上皮细胞的生长。为了获得纯的上皮细胞，将上皮细胞较多的培养瓶以培养液作 10 倍连续稀释，然后接种新培养瓶，待长成单层后，又选择上皮细胞多的培养瓶作同样处理，重复数次，培养瓶中基本上是上皮细胞时，在无菌条件下将细胞瓶置于显微镜下以毛细滴管挑出单个上皮细胞，培养细胞克隆（Clone）（图 2）。将克隆细胞扩增而获得肾上皮细胞系（BHK_p 925）（图 3），迄今已传至 128 代。

(二) 细胞形态 BHK_p 925 细胞的形态为圆形上皮样细胞，细胞核大小一致。低代数的细胞牢固地贴壁生长，扫描电镜观察证实细胞表面无微绒毛。随着细胞传代数的增加，其贴壁生长的能力逐步减弱，部分细胞形成悬浮生长，后期分开发传代，两部分细胞形态一致，均为圆形上皮样细胞。刚分开的贴壁生长的细胞表面无微绒毛，但经过连续传代之后又出现悬浮生长的细胞，此时两部分细胞表面均存在有微绒毛，而贴壁细胞表面的微绒毛少而细，悬浮生长的细胞表面微绒毛多而粗（图 4），与 Vero 细胞表面的微绒毛类似。悬浮细胞传代时易于分散，同时失去依赖密度调节作用，局部细胞呈堆积状生长，即所谓失去接触抑制。贴壁细胞极少呈堆积状生长，失去接触抑制也较弱。

(三) BHK_p 925 细胞的生长曲线 BHK_p 925 细胞初期传代时，其生长速率比较缓慢，一般需 60 多天传 1 代，11 代以后其生长速率稍加快，53 代至今保持在 10 天左右传 1 代。以血清量相同的 Eagle、199 和 RPMI-1640 三种培养液培养 BHK_p 925 细胞时，生长速率无

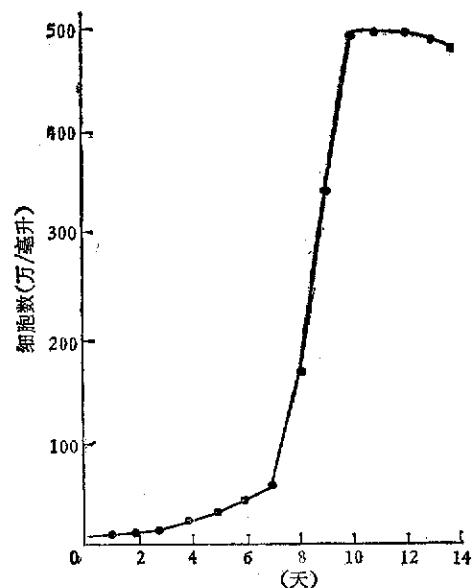


图 6 BHK_p 925 细胞(68 代)的生长曲线

明显差别。并以接种 1.3×10^5 细胞/毫升，置 37°C 培养，第二天开始每天进行细胞计数，测定生长曲线（图 6）。

(四) 分裂指数 将对数期的 BHK_p 925 细胞按常规方法固定，Giemsa 染色，计数 1000 个细胞中分裂相的数目，取五次试验的平均数。结果表明 BHK_p 925 细胞的分裂指数为 81% 左右。

(五) 染色体分析结果 采用 Cooper 等^[4] 报道的方法将对数生长期的 BHK_p 925 细胞进行染色体分析（结果见表 1）。从表 1 可以看出染色体数目的改变与细胞系的代数呈线性关系。低代数时二倍体 ($2n = 44$) 占 80% 左右，传至 110 代时二倍体仅占 18%，而多倍体染色

表 1 BHK_p 925 细胞系不同代数的各 50 个中期细胞中染色体数目的变化

细胞代数	二倍体 (个)	%	三倍体 (个)	%	四倍体 (个)	%	五倍体 (个)	%
27	42	84	8	16	—	—	—	—
30	40	80	6	12	4	8	—	—
35	39	78	7	14	4	8	—	—
68	28	56	18	36	4	8	—	—
110	9	18	21	42	15	30	5	10

体占优势，并出现一个双着丝点染色体（有同号者）（图5）。

（六）琼脂培养 琼脂培养是鉴定传代细胞生物学特性是否改变的一种方法。如有改变细胞则能在营养琼脂中生长，正常细胞则否。将42代和48代细胞接种在含1%琼脂的199培养液中，置37℃静置培养，经多次观察证明BHK_p 925细胞能在营养琼脂中呈零星状生长，未见成片的细胞生长。

（七）BHK_p 925 细胞冻存后的生长情况 冻存半月的BHK_p 925细胞，在37℃进行复苏培养时，其生长速率与未冻存的相应世代的细胞基本一致，均在继续传代。因氮源问题保存工作未能继续。

（八）温度的影响 在培养BHK_p 925细胞的过程中，有一段时间由于供电紧张，有时本所发电机供电亦不能及时，培养细胞的温度有时在20℃左右，这对体外经连续传代适应的细胞不致引起死亡，但能促使细胞的生物学特性加速改变。

（九）对病毒的敏感性 在建系的同时以菜白蝶非包涵体病毒和人疱疹病毒感染了BHK_p 925细胞。非包涵体病毒引起网状空洞细胞病变，病变细胞的胞核胀大，类似大蜡螟浓核病毒感染小白鼠L细胞出现的细胞病变特征。将该病毒以同样方法感染BHK_a细胞，其病变作用则不如BHK_p 925细胞明显。人疱疹病毒引起典型的融合细胞病变。对照的正常细胞未出现细胞病变作用（结果另报）。以上结果表明BHK_p 925细胞对多种病毒比较敏感。

讨 论

一种病毒只能在敏感的细胞中生长繁殖，复制子代病毒。各种细胞株和细胞系的建立为这一目的提供了有利的条件。虽BHK_a对多种病毒具有敏感性，但不可能对种类繁多的病毒都敏感。根据我们的试验证明BHK_a对近

期分离到的菜白蝶非包涵体病毒的敏感性则不如BHK_p 925上皮细胞。在斯托克（Stoker）建立BHK_a成纤维细胞系的基础上，我们建立了BHK_p 925上皮细胞系，在体外经过连续传代之后，其生物学特性与低代数细胞比较有了明显的改变。低代数的细胞牢固地贴壁生长，二倍体染色体占优势，细胞表面无微绒毛。随着细胞传代数的增多，逐步衍生为多倍体染色体占优势，并出现悬浮生长和贴壁生长两部分细胞。悬浮细胞表面有粗微绒毛，贴壁细胞有细微绒毛，两部分细胞均能在营养琼脂中呈零星状生长。贴壁细胞在继续传代时又不断地出现悬浮生长的细胞，表明随细胞传代数的增加，其生物学特性也在不断地改变，与Stoker报道的BHK_a细胞系的生物学特性的改变较一致。许多研究者报道过体外传代培养的细胞株（二倍体细胞），有一定的传代寿命（60代左右），但生物学特性有了改变之后，可在体外无限制地连续传代，即获得细胞系。引起体外传代细胞生物学特性改变的因素甚多，也是十分复杂的问题。根据我们的实践认为，培养细胞的温度如果不稳定，是引起细胞生物学特性改变的重要因素之一。由于我们培养细胞的温度有段时间不够稳定，使其生物学特性在40代左右开始改变。

感染试验证明BHK_p 925细胞对菜白蝶非包涵体病毒要比成纤维细胞敏感，该试验系统的建立对于研究该病毒的各种特性提供了有益的条件。

参 考 文 献

- [1] 大星章一等 1979 人癌细胞培养。科学出版社（中译本），60—61。
- [2] 张茂金等 1981 细胞生物学杂志。1：27—32。
- [3] Aronson, J. F. et al. 1981 *In Vitro* 17: 61—70.
- [4] Cooper, H. L. et al. 1963 *J. of National Cancer Institute* 30: 1015—1025.
- [5] Stoker, M. and MacPherson, I. 1964 *Nature* (London) 203: 1355—1357.