

麻疹病毒在各种組織培养中的繁殖与病变

蕭俊 張守德 庄貞禧

(长春生物制品研究所, 长春)

关于麻疹病毒在組織培养中繁殖与产生病变的研究, 許多作者們曾經有过报导。多数作者采用了人的各种組織如人胎腎^[1]、羊膜^[2]、絨毛膜^[3]、白血球^[4]或是由正常組織建立的传代細胞如羊膜株^[5]、心細胞株^[6]或是人的癌瘤細胞如 KB^[7]、Hep-2^[8]、HeLa^[9,10]、Detroit-6^[9]等。在动物細胞方面研究过的有猴腎^[11]、狗腎^[11]、牛腎^[12]、鷄胚^[13]与豚鼠脾的一株传代細胞^[14]。但是这些細胞对麻疹病毒的敏感性是不一致的。有的如人胎腎、猴腎对天然麻疹病毒敏感, 有的如牛腎、鷄胚則需要一个适应的过程。在病毒繁殖量、病变出現、能否传代等方面也各有差別。对有些細胞文献中的报导互相矛盾。在研究麻疹免疫問題的过程中, 我們感到有必要探索各种組織培养对所研究的病毒株的敏感性, 以便于决定哪些种細胞适合于滴定或中和試驗, 哪些种可能用来获得減毒疫苗株或大量制造疫苗。本文报告有关的一些資料。

材料及方法

一、病毒株

麻 20 与麻 34 株为卫生部生物制品研究所于北京分离的两株麻疹病毒, 仅在人胎腎中传代。

列 4 株为苏联医学科学院實驗医学研究所分离的毒株, 原名“Ленинград 4”^[15]。取得时曾經在人胎腎細胞中传 26 代, 人羊膜細胞中传 41 代。

毒种传代历史以下列方法标记之:

人胎腎——HK, 人羊膜——HAM, 鴉胚——CE, 数字表示代数。如上述的列 4 株可以 HK₂₆HAM₄₁ 表示之, 或簡作列 4 HAM₄₁。

二、組織培养

采用了两种方法: 組織块法以剪成小块的組織用鷄血浆固定于管壁; 单层法用 0.1—0.25% 膽蛋白酶于 37°C 消化, 分散的細胞于洗涤后悬于生长液中接种, 使直接在管壁上长成单层。

所用生长液与維持液均以 199 为基础(仅狗腎用 0.5% 水解乳白蛋白, 传代羊膜用 199 与 0.5% 水解乳白蛋白的等量混合液)。根据細胞不同而調节加入的牛血清浓度: 一般易于生长的細胞如鷄胚、猴腎用 1—2% 血清, 組織块用 5% 血清, 生长力較差的如初代人羊膜、猪腎、狗腎、羊腎或传代細胞如 FL、HeLa 等用 20% 血清。維持液适当減少血清浓度至 1—5%。所有組織培养液均系以 Earle 氏液配制。

人胎組織取自 7 个月以下的流产或刮宮胎儿。猪、狗及羊腎均取自幼年动物。豚鼠系胚胎組織。鷄胚为孵育 9—10 天者。传代羊膜細胞为 FL 株, 传代人胎腎系中国医学科学院病毒系所分离的 MFRN 株^[16], HeLa, KB 及 Detroit-6 細胞为曾經适应于牛血清生长液者。

三、接种与观察方法

FL、HeLa 等传代细胞采用细胞悬液与病毒混合法，每管接种 1 毫升。单层或组织块则于每管加入 0.9 毫升维持液与 0.1 毫升病毒材料。于 35°—36°C 培育 2 天后逐日于显微镜下观察病变，必要时用火棉胶脱膜法将细胞从管壁脱下^[1]，以 Bouin 氏液固定再以苏木精伊红染色后镜检。如不出现病变则尽可能延长观察时间，并根据 pH 情况定期换液直至细胞自行退化时，再进行传代。一般于传代同时转种初代人羊膜或 FL 细胞，以测知病毒存在。由于在第一代培养过程中至少曾换液一次，于传代或转种时病毒至少稀释 10⁻³ 以上，故传代或转种阳性时可认为肯定有病毒繁殖。滴定病毒时做 10 倍递增稀释，每个稀释度接种 3 管细胞，根据病变计算出 TCID₅₀。

四、血球吸附试验

对人胎肾、初代人羊膜、鸡胚及 FL、MERN、KB、Detroit-6 等传代细胞株曾于感染病毒的第一代（7—14 天）作血球吸附试验^[17]。将管内病毒液抽去后加入 0.5 毫升 0.2% 猴血球，于 37°C 培育 1 小时后，用 Earle 氏液洗 2—3 次，再于低倍镜下检查，并与未感染的对照管比较。

試 驗 結 果

几株麻疹病毒在各种组织培养中的表现概括如表 1。

一、麻 34 与麻 20 人胎肾株

麻 34 人胎肾株 (HK8-16) 在人胎肾组织块、猴肾、初代人羊膜与 HeLa 细胞中均能繁殖传代并引起融合区与空泡病变，以苏木精伊红染色后可见到多核巨细胞与嗜伊红性核内包涵体。在人胎肾与猴肾中病变出现快而且广泛，染色观察巨细胞内有大量胞核聚集成堆，核内包涵体较大，有时一个或数个包涵体占满整个胞核；此外，胞浆内也常出现大小形状不等的深红色包涵体。如以 Bouin 作为固定剂时，在胞浆内与核内包涵体周围有一明显的空白晕，以福尔马林固定则无此效果。在人羊膜细胞中病变出现与进展均较缓慢，且各代不甚规则，巨细胞与核内包涵体也较少，以猴血球作吸附试验时仅见到散在的血球吸附。在 HeLa 细胞中的病变表现为细胞形状不整，颗粒较多，部分圆缩与小块融合区，染色观察有许多约含十数个核的巨细胞与一片浅红色胞浆，核内包涵体很小且不甚明显（图 1）。本株病毒在 FL、MERN、KB 与 Detroit-6 细胞中未见到明显病变。

于不同次试验中，曾将麻 34 株在几种细胞中进行滴定，与人胎肾组织培养中的滴度相比较。结果表明其在猴肾、初代人羊膜与 HeLa 细胞中的滴度均与人胎肾组织块中的滴度相接近。麻 34 株在猴肾单层细胞中繁殖达到的滴度依维持液成分而不同，在含血清的 199 中可达 10^{2.5}—10^{3.0}/0.1 毫升，在不含血清的 199 中仅达 10^{1.5}—10^{2.5}/0.1 毫升。

麻 20 人胎肾株 (HK₂₁) 在狗肾细胞中直接观察，未见病变，但染色后巨细胞与核内包涵体都很明显。

二、列 4 人羊膜适应株

列 4 人羊膜适应株 (HAM₄₁₋₄₉) 在各种人胎组织中均能繁殖，但仅在人胎肺、人羊膜与 FL 细胞中曾经多次传代。在人胎肺与人胎脾组织中镜下直接观察未见到病变；在人胎肺组织中染色观察最初几代仅见到少数极小的多核细胞，且无核内包涵体，传至 6 代后巨细胞与核内包涵体开始明显，并有大量红色胞浆内包涵体（图 2）。在人羊膜细胞中病变极为广泛，最初表现为空无一物的空白区或细胞间界限不清的集聚，继续培养则可见到含有许多细胞核的融合细胞，以猴血球进行吸附试验时则可看到血球成堆吸附，病变染色

表1 几株麻疹病毒在各种组织培养中的繁殖与病变

病毒株	传代历史	组织培养	镜下直接观察	HE染色		血球吸附	传代
				巨细胞	核内包涵体		
麻34	HK ₈	人胎肾组织	+++	+	+	○	+
麻34	HK ₁₄	人羊膜单层	++	+	+	+	+
麻34	HK ₁₄ HAM ₃₁	传代人羊膜(FL)	-	○	○	○	○
麻34	HK ₁₄ HAM ₃₆	传代人胎肾(MERN)	-	○	○	○	○
麻34	HK ₁₄ HAM ₃₆	KB	-	○	○	○	○
麻34	HK ₁₄ HAM ₃₆	Detroit-6	-	○	○	○	○
麻34	HK ₁₅	HeLa	++	+	±	○	+(2)
麻34	HK ₁₁	猴肾单层	+++	+	+	○	+(8)
麻20	HK ₂₁	狗肾单层	-	+	+	○	○
列4	HAM ₄₃	人胎肾组织	+++	+	+	+++	+(2)
列4	HAM ₄₁	人羊膜单层	+++	+	+	+++	+
列4	HAM ₄₃	人胎肺组织	-	+	+	○	+(8)
列4	HAM ₄₃	人胎脾组织	-	±	-	○	+(1)
列4	HAM ₄₄	人胎心肌组织	+	+	-	○	+(1)
列4	HAM ₄₅	人胎睾丸组织	++*	○	○	○	+(2)
列4	HAM ₄₅	传代人羊膜(FL)	+++	+	+	+++	+
列4	HAM ₄₇	传代人胎肾(MERN)	++	+	-	++	○
列4	HAM ₄₇	KB	+++	+	-	+++	○
列4	HAM ₄₇	Detroit-6	+++	+	-	+++	○
列4	HAM ₄₂	狗肾单层	-	+	+	○	○
列4	HAM ₄₉	猪肾单层	-	○	○	○	+(3)
列4	HAM ₄₅	羊肾单层	-	○	○	○	-
列4	HAM ₄₅	豚鼠胎肺组织	+	+	+	○	+(2)
列4	HAM ₄₅	豚鼠胎心肌	-	○	○	○	-
列4	HAM ₄₇ HAM ₄₅ CE ₁₅	鸡胚单层	-	-	-	+++	+
列4	HAM ₄₅	鸡胚羊膜组织	-	○	○	○	+(1)

注：(1) 镜下直接观察与血球吸附，+++ ++ + 表示病变或血球吸附程度；

(2) 染色观察+或-表示该项病变有无；

(3) 传代+表示可长期传代，+(1)表示第一代转种阳性说明病毒已繁殖，其它()内数字表示曾经传递的代数，-表示第一代转种阴性；

(4) ○表示未做；

(5) *第一代未见病变，第二代为++。

观察如图3。在FL细胞中病变于2—3日内即可出现，最初为较透明的融合区，以后色泽变深，颗粒增多，血球吸附也非常显著。在其他传代细胞株如MERN，KB与Detroit-6中，病变和血球吸附与FL细胞大致相似。本株在FL细胞中的滴度比在初代人羊膜中约高一个对数单位。

在几种动物肾的单层细胞中，仅狗肾染色检查有明显病变，但在猪肾中可连续传3代，每代转种初代人羊膜细胞均为阳性。

在豚鼠胎肺组织中于6—7天后出现融合病变，染色后见到明显的巨细胞与少数核内包涵体，而胞浆内则有大量红色包涵体(图4)；传一代也出现同样病变。

曾屡次将列4人羊膜适应株与鸡胚羊水适应株接种于鸡胚单层细胞中，第一代材料

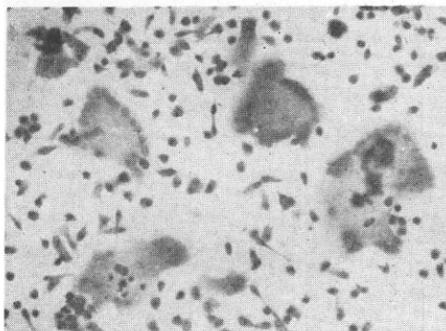


图1 麻34HK₁₂接种于HeLa细胞中第6天的细胞病变。图示5个含十余个核的融合细胞，胞浆为浅红色。HE染色，160×。

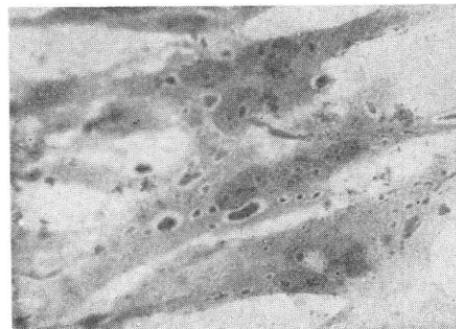


图2 列4HK₂₆HAM₄₆在人胎肺组织块培养中第6代第6天的细胞病变。图示三个含2—3核的小融合细胞，核内有几个小圆形或椭圆形的红色包涵体，胞浆内有大量大小形状不一的红色包涵体，周围有明显空白晕。HE染色，640×。

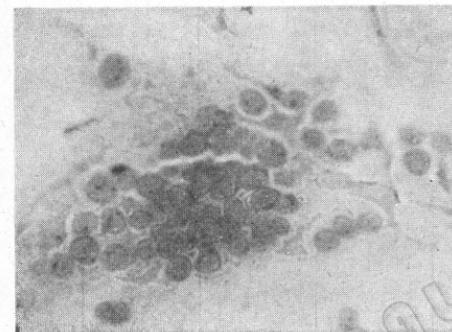


图3 列4HK₂₆HAM₄₆在初代人羊膜细胞中第16天的细胞病变。图示一个含多核融合细胞，包涵体充满核内。HE染色，640×。



图4 列4HK₂₆HAM₄₆在豚鼠胎肺组织块培养中第7天的细胞病变。图示一个含多核融合细胞与少数单核细胞，部分核内有1—2个小包涵体，胞浆内有大量大小形状不一的红色包涵体，周围有明显空白晕。HE染色，640×。

轉种FL細胞均为阳性，但繼續传代則結果不規律。如能將鷄胚細胞維持至二星期以上不脫落，則可以在其中連續传代。列4HAM₄₇与HAM₄₅CE₁₅二系均已在鷄胚細胞中传至10代以上，迄今未見到明确病變，但血球吸附非常明顯，收获的病毒在传代人羊膜中滴定可达 10^{-2} — 10^{-4} 。

本株病毒在羊腎与豚鼠胎心肌組織中似乎不能繁殖。

討論与結論

在总结本項工作的时候，苏联作者Доссер等^[18]与Лозовская等^[19]相繼報告了各種組織培养对几株麻疹病毒的敏感性的研究結果。这些作者們一致認為人胎与猴的組織的敏感性最高，狗腎与小鷄腎比較差。对一些大动物的組織則有矛盾的結果，Доссер觀察到病毒在牛胎、豬胎与羊胎的腎或肺培养物中均可引起病變并連續传代，而Лозовская感染牛胎与羊胎腎都获得了陰性結果。在传代細胞中，Лозовская認為Hep-2最敏感，但仍然比猴腎要差。这两組作者們虽然注意到毒株之間有所差异，但都沒有列出所研究的毒株的传代历史，也沒有着重研究毒株性質与細胞感染范围的关系。

麻疹病毒最初是在人胎肾与猴肾组织培养中分离的^[1,2]。以后又陆续报导在初代人羊膜^[21]、狗肾^[11]、人胎肺^[22]与 HeLa^[23] 中分离出病毒。看来天然的麻疹病毒可以在这些细胞中繁殖。在我们的实验中，在人胎肾中传不多代的麻 34 株或麻 20 株除人胎肺未试外，能在这些细胞中引起病变，并可以传代。这些结果是与以上的报导符合的。除了灵长类细胞以外，狗肾对天然麻疹病毒敏感，可能反映了麻疹与犬瘟热病毒之间的生物学关系^[24]。

列 4 株的细胞感染范围比较广泛。它与麻 34 株相比，至少有以下几点区别：在初代人羊膜中病变广泛，滴度也高；在 FL, MERN, KB, Detroit-6 等正常或癌瘤传代细胞中病变显著；在鸡胚细胞培养中可以繁殖传代；在各种组织培养中血球凝集与血球吸附都非常明显。此外，列 4 株也可在鸡胚羊膜腔中繁殖传代^[25]。这些性质看来是病毒通过实验室变异而获得的。但是应当指出，并非每株人羊膜传代后的毒株必然获得这些性质，例如麻 34 株虽然在人羊膜细胞中传 31—36 代后在 FL 等细胞上仍然不引起病变。

列 4 株感染豚鼠胎肺后能引起病变，并可以传代；在猪肾中虽不见病变，但可以连续传递三代。有些作者曾报告麻疹病毒可以在一株豚鼠脾传代细胞中繁殖并产生病变^[14]，也可以适应于豚鼠肾^[26]或牛肾细胞^[12]。看来豚鼠细胞与牛、猪的肾细胞对经过实验室适应的麻疹病毒是比较敏感的。

根据以上实验结果，FL 细胞便于供应，病变出现快而显著，适用于列 4 株的滴定与中和实验。在滴定麻 34 株时以 HeLa 细胞最为方便。为了降低麻疹病毒致病性以获得减毒疫苗株，可以考虑应用狗肾、猪肾、豚鼠胎肺或鸡胚细胞。为了大量培养病毒以制备疫苗，则除了鸡胚细胞以外，尚应进一步研究利用猪肾与豚鼠细胞的可能性。

参 考 文 献

- [1] Enders, J. F. & Peebles, T. C.: *Proc. Soc. Exptl. Biol. Med.*, **86**(2):277—286, 1954.
- [2] Milovanovic, M. V., Enders, J. F. & Mitus, A.: *Proc. Soc. Exptl. Biol. Med.*, **95**(1):120—127, 1957.
- [3] Wright, J.: *Lancet*, **1**:669—670, 1957.
- [4] Berg, R. B. & Rosenthal, M. S.: *Proc. Soc. Exptl. Biol. Med.*, **106**(3):581—585, 1961.
- [5] Frankel, J. W. & West, M. K.: *Proc. Soc. Exptl. Biol. Med.*, **97**(4):741—742, 1958.
- [6] Girardi, A. J., Warren, J., Goldman, C. & Jefferies, B.: *Proc. Soc. Exptl. Biol. Med.*, **98**(1):18—22, 1958.
- [7] Dekking, F. & McCarthy, K.: *Proc. Soc. Exptl. Biol. Med.*, **93**(1):1—2, 1956.
- [8] Black, F. L., Reissig, M. & Melnick, J. L.: *Proc. Soc. Exptl. Biol. Med.*, **93**(1):107—108, 1956.
- [9] Quoted from Enders, J. F., Peebles, T. C., McCarthy, K., Milovanovic, M., Mitus, A. & Holloway, A.: *Am. J. Public Health.*, **47**(3):275—282, 1957.
- [10] Oddo, F. G., Flaccomio, R. & Sinatra, A.: *Virology*, **13**(4):550—553, 1961.
- [11] Frankel, J., Burnstein, T. & West, M. K.: *Federation Proceedings*, **17**(1):511, 1958.
- [12] Schwarz, A. J. F. & Zirbel, L. W.: *Proc. Soc. Exptl. Biol. Med.*, **102**(3):711—714, 1959.
- [13] Katz, S. L., Milovanovic, M. V. & Enders, J. F.: *Proc. Soc. Exptl. Biol. Med.*, **97**(1):23—29, 1958.
- [14] Mascoli, C. C., Stanfield, L. V. & Phelps, I. N.: *Science*, **129**:894—895, 1959.
- [15] Смородинцев, А. А., Войчук, Л. М., Шкинина, Е. С., Батанова, Т. Б., Быстрикова, Л. В. и Перадзе, Т. В.: *Acta Virologica*, **4**(4):201—214, 1960.
- [16] 毛江森、孙白英、刘金莲: *微生物学报*, **9**(1):42—47, 1963.
- [17] Rosanoff, E. I.: *Proc. Soc. Exptl. Biol. Med.*, **106**(3):563—567, 1961.
- [18] Доссер, Е. М., Дорофеев, В. М., Фадеева, Л. Л., Рапорпорт, Р. И., Шеболдаева, А. Д.: *Вопрос. Вирусол.*, **(4)**:11—17, 1962.
- [19] Лозовская, Л. С. и Лохова, С. В.: *Вопрос. Вирусол.*, **(5)**:576—581, 1962.

- [20] 湯飛凡、吳紹沅、黃元桐、聞仲权: 中华医学杂志, 44(8):729—734, 1958。
- [21] Ruckle, G.: *J. Immunol.*, 78(5):330—340, 1957.
- [22] Сергиев, П. Г. и Шамраева, С. А.: *Ж.М.Э.И.*, (7):47—51, 1956.
- [23] Shingu, M. & Nakagawa, Y.: *Kurume Med. J.*, 7(2—3):82—88, 1960.
- [24] Warren, J.: *Advances in Virus Research*, 7:27—60, 1960.
- [25] 朱既明、萧俊、张守德、武文焕、曾国华、章以浩、王子柱: 进一步减毒的麻疹活疫苗的研究 I. 在人羊膜细胞、鸡胚与鸡胚细胞中传代的麻疹病毒的某些性状与减毒过程的观察 (待发表)。
- [26] Smorodintsev, A. A., Boychuk, L. M., Shikina, E. S., Peradze, T. V., Kuzmicheva, A. T., Bystryakova, L. V. and Batanova, T. B.: *Am. J. Dis. Child.*, 103(3):384—389, 1962.

MULTIPLICATION AND CYTOPATHOGENIC EFFECT OF MEASLES VIRUS IN VARIOUS TISSUE CULTURE

HIAO CHUN, CHANG SHOU-DE AND CHUANG CHEN-HSI

(National Vaccine and Serum Institute, Changchun)

The behaviour of three strains of measles virus in various primary and continuous tissue culture systems was studied with the following technics: Cytopathic effect (CPE) both by direct microscopy and after hematoxylin-eosin staining, Lemadsorption of rhesus erythrocytes and transfer to susceptible cells after various number of passages in the particular systems. Human amniotic kidney, human amnion, monkey kidney, dog kidney and HeLa cells were found to support virus multiplication with CPE of recently isolated virus strains passed in human kidney cells only (strain 20 and 34). The laboratory adapted strain, Leningrad 4, on the other hand, showed in addition, well marked CPE and Lemadsorption in a number of cell systems including chile embryo fibroblast, guineapig embryo lung, FL, MERN, KB and Detroit-6. Pig kidney cells was able to support the multiplication of Leningrad 4 without CPE. The practical significance of these findings is discussed.