

# 紅血球对 Echo 6 D'Amori 毒株和脊髓灰质炎病毒的吸附及其与血凝的关系\*

曾毅 王政 顾方舟

(中国医学科学院病毒学研究所,北京)

腸道病毒型別多,診斷步驟繁杂,亟需改进。血凝試驗的方法簡便,有些病毒已廣泛應用,故近年来不少學者對腸道病毒的血凝性質進行了研究,發現 Echo 及 Coxsackie 病毒的某些型別具有凝集人O型紅血球的能力(以下簡稱血凝能力),在診斷上可以應用血凝抑制試驗檢查抗体及鑑定病毒<sup>[1-4]</sup>,但在應用上存在的主要問題有:(1)仍有很多型別的腸道病毒無血凝能力,如 Echo 1、2、5……; Coxsackie A 組病毒;(2)同型不同株的病毒的血凝能力有所不同,如 Echo 6 病毒的某些毒株有血凝能力,D'Amori 毒株則無血凝能力;某些 Echo 7 的毒株亦無血凝能力。因此進一步研究使無血凝能力的毒株變為有血凝能力的毒株是具有一定的理論意義及實用價值的。Maurseth 等<sup>[5]</sup>報告在原代人羊膜細胞上传代病毒時,每代均用紅血球吸附處理後再連續傳代,可以使無血凝能力的 Echo 6 D'Amori 毒株變為有血凝能力的毒株。Jungeblut 等<sup>[6,7]</sup>曾報告脊髓灰質炎病毒(以下簡稱 Polio 病毒)能吸附在人O型紅血球上。一般認為病毒吸附在紅血球上是血凝的先決條件<sup>[8]</sup>。因此,我們試圖採用 Maurseth 等的方法,使無血凝能力的 Polio 病毒變為有血凝能力的病毒,但實驗獲得陰性結果。進一步我們重複了 Maurseth 等的實驗,獲得與該作者基本上相似的結果,即能使無血凝能力的 D'Amori 毒株變為有血凝能力的毒株,但亦有不同之處,並有一些新的發現。現將結果報告如下。

## 材料及方法

**細胞** 所使用的細胞為原代人胚胎腎細胞(簡稱原代人腎細胞)和原代人羊膜細胞,培養液為含 10—15% 小牛血清的 0.5% 水解乳蛋白 Hank's 溶液,維持液為 199。

**病毒** Polio 病毒為 I 型的 Mahoney 标准毒株。Echo 6 病毒為 D'Amori 毒株。實驗前用標準免疫血清作中和試驗鑑定。

**紅血球** 为人臍帶紅血球<sup>[1]</sup>。

**磷酸緩沖溶液(PBS)** pH 为 7.2, 作洗滌紅血球、血凝試驗和血凝抑制試驗的稀釋液用。

**血凝試驗** 病毒懸液由 1:2 開始作倍比稀釋, 每管為 0.5 毫升, 加 1% 的紅血球 0.1 毫升, 混勻, 放 4℃, 2 小時後觀察結果。能使紅血球凝集的病毒最高稀釋度即為該病毒的血凝滴度, 1:2 仍無血凝現象者, 表示該病毒無血凝能力。

**血凝抑制試驗** 用于鑑定病毒。將標準免疫血清作倍比稀釋(血清的血凝抑制滴度為 1:640), 0.25 毫升的免疫血清加 0.25 毫升含 4 個血凝單位的病毒, 放室溫一小時後加 1% 的紅血球 0.1 毫升, 放

\* 本文曾在中國微生物學會 1963 年年會遺傳變異組上宣讀。

本文 1964 年 9 月 22 日收到。

4 °C、2 小时后觀察結果。

**紅血球吸附連續傳代法** 本實驗方法與 Maurseth 等<sup>[5]</sup> 的方法同，簡述如下：病毒懸液經每分鐘 3000 轉的速度離心沉淀 10 分鐘，吸取上清液。1.0 毫升的病毒懸液加 9.0 毫升 5% 的紅血球 PBS 懸液（即含 0.45 毫升的紅血球），放 4 °C 1 小時，每 10 分鐘搖動一次，然後用 PBS 洗滌紅血球，每次 10 毫升，共 5 次。將洗滌過的紅血球溶於 50 毫升的雙蒸餾水中，再加入 10 倍濃縮的 Hank's 溶液使成等滲，病毒最後的稀釋度為原來的  $10^{-2}$ 。用此病毒懸液傳代，並滴定其病毒滴度，此即為紅血球吸附的病毒量。吸去原代人腎細胞的生長液，加入 1.0 毫升經紅血球吸附再釋放的病毒懸液，放 37 °C 1 小時，然後吸去病毒懸液，換以 1.0 毫升 199 溶液。細胞多在第二天全部破壞，收穫後放 -20 °C 保存。測定病毒的血凝滴度及一定代數的病毒滴度。再以同法經紅血球吸附傳代。將不經紅血球吸附的病毒原液稀釋成  $10^{-3}$  在原代人腎細胞連續傳代以作對照。

## 結 果

### （一）紅血球對 Echo 6 D'Amori 毒株的吸附及其與血凝的關係

1. 經紅血球吸附及未經紅血球吸附的 D'Amori 毒株分別在原代人腎細胞及原代人羊膜細胞連續傳代的情況

由於人胚胎來源較容易，原代人腎組織培養的制備較原代人羊膜細胞容易成功，故我們採用原代人腎細胞作實驗。實驗結果見圖 1，經紅血球吸附的 D'Amori 毒株在第 3 代就出現血凝，血凝滴度為 1:4，在第 6、7 代血凝滴度為 1:16。但在對照實驗中，未經紅血球吸附傳代的病毒在第 4 代亦出現血凝，以後血凝滴度逐漸升高，至第 7 代為 1:16。已變為有血凝能力的毒株用血凝抑制試驗鑑定屬於 Echo 6 病毒。此結果與 Maurseth 等<sup>[5]</sup> 在原代人羊膜細胞傳代的結果不同。從本實驗的結果看來，不能證明無血凝能力的 D'Amori 毒株變為有血凝能力的毒株是由於經紅血球吸附傳代的結果。

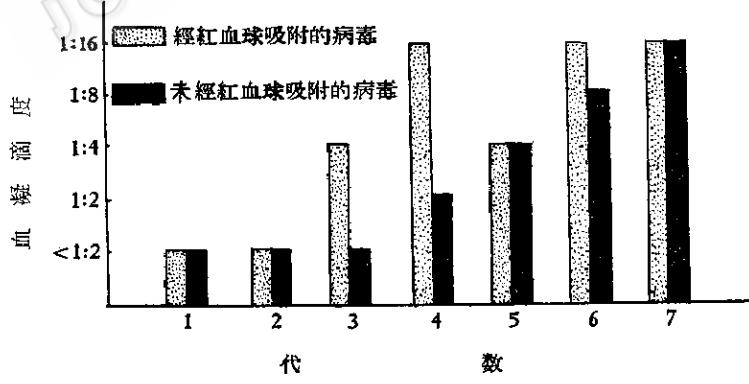


圖 1 經紅血球吸附及未經紅血球吸附的 D'Amori 毒株在原代人腎細胞連續傳代的血凝滴度的比較。

考慮到上述結果可能是所採用的細胞不同，故進一步用原代人羊膜細胞重複本實驗。實驗結果與 Maurseth 等<sup>[5]</sup>的報告相符（圖 2）。經紅血球吸附在原代人羊膜細胞連續傳代的 D'Amori 毒株，在第 5 代出現血凝，其滴度為 1:4，在第 8、9 代為 1:8，而在對照實驗中，未經紅血球吸附的病毒則從未出現血凝。

### 2. 紅血球吸附的病毒量及其與血凝的關係

用原代人腎細胞滴定原代病毒及經紅血球吸附并在原代人腎細胞上传代的第 1、3、7

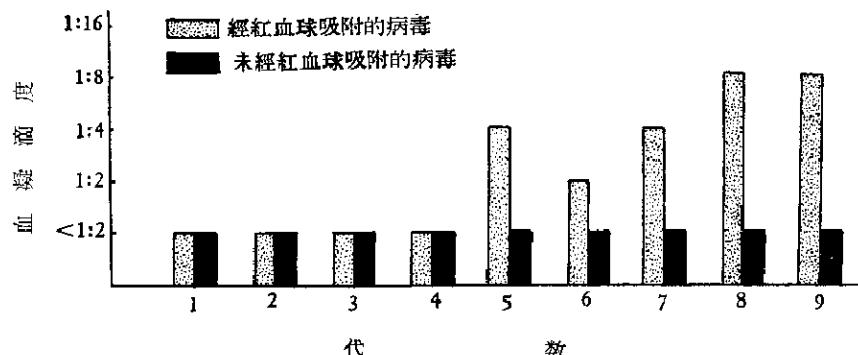


图2 红血球吸附及未红血球吸附的D'Amori毒株在原代人羊膜细胞连续传代的血凝滴度的比较。

代的病毒吸附于红血球上的病毒量，并测定其血凝滴度。实验结果见表1。D'Amori毒株原代及经红血球吸附传代的第一、3、7代的病毒吸附于红血球上的病毒量相似，为30—50%，原代及第一代的病毒无血凝能力，而第三、7代的病毒已变为有血凝能力的毒株。由此看来，吸附于红血球上的病毒量与血凝的出现无关。

表1 经红血球吸附连续传代的Echo 6 D'Amori毒株吸附于红血球上的病毒量及其与血凝的关系

病	毒	原代病毒	经红血球吸附传代的病毒		
			1代	3代	7代
病毒滴度	原液	6.25*	7.50	7.50	7.30
	红血球吸附的病毒量	5.75	7.00	7.25	6.75
	红血球吸附的病毒量的%	30%	30%	50%	30%
血凝滴度	—	—	—	1:4	1:16

\*  $\log_{10} \text{TCID}_{50}/0.1$  毫升。

### 3. 应用大量红血球吸附D'Amori毒株以分离有血凝能力及无血凝能力的病毒颗粒

将D'Amori毒株在原代人肾细胞传至第5代及第10代的病毒悬液1.0毫升分别加9.0毫升PBS，再加5.0毫升红血球，放4℃1小时，每10分钟摇动一次。红血球吸附病毒后的洗涤、溶解等方法与红血球吸附传代的方法相同。此部分病毒为红血球吸附的病毒。然后将吸附前的病毒原液、吸附后的上清液和红血球吸附的病毒分别用原代人肾细胞滴定病毒滴度，每管接种0.1毫升，每个稀释度接种4管，稀释度为 $10^{-1}$ — $10^{-8}$ 。待细胞产生病变后收获，放-20℃保存。分别测定不同稀释度产生病变的病毒悬液的血凝滴度。实验结果见图3、图4。第5代病毒原液的病毒滴度为 $8.0 \log \text{TCID}_{50}/0.1$ 毫升， $10^{-1}$ — $10^{-7}$ 的病毒能产生血凝，而 $10^{-8}$ 无血凝；红血球吸附的病毒滴度为 $7.5 \log \text{TCID}_{50}/0.1$ 毫升， $10^{-2}$ — $10^{-7}$ 全部均有血凝；红血球吸附后，上清液的病毒滴度为 $6.0 \log \text{TCID}_{50}/0.1$ 毫升，全部为血凝阴性。第10代病毒原液的病毒滴度为 $8.0 \log \text{TCID}_{50}/0.1$ 毫升，红血球吸附的病毒滴度为 $7.5 \log \text{TCID}_{50}/0.1$ 毫升，红血球吸附后上清液的病毒滴度为 $5.5 \log \text{TCID}_{50}/0.1$ 毫升，此三部分病毒均为血凝阳性，其血凝滴度较第5代病毒的血凝滴度高。第5代病毒原液的 $10^{-1}$ — $10^{-7}$ 的病毒有血凝， $10^{-8}$ 无血凝，表示第5代病毒可能含有有

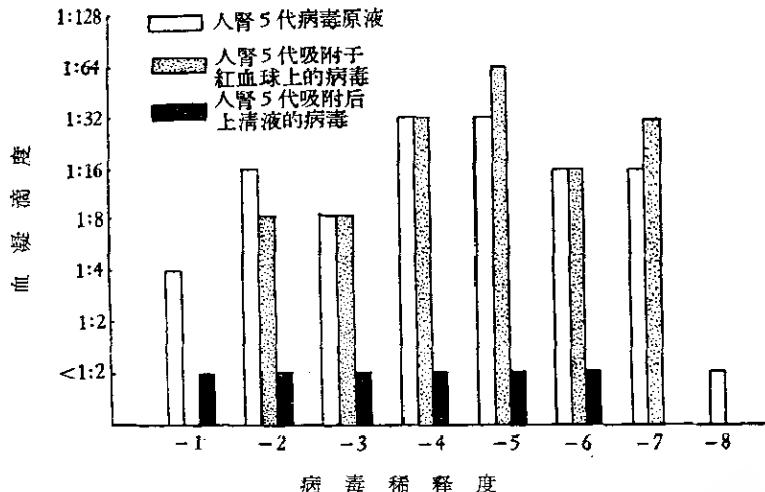


图3 D'Amori 毒株人肾第五代原液、吸附于紅血球的及吸附后上清液的不同稀释度的病毒在原代人腎細胞培养的血凝滴度的比較。

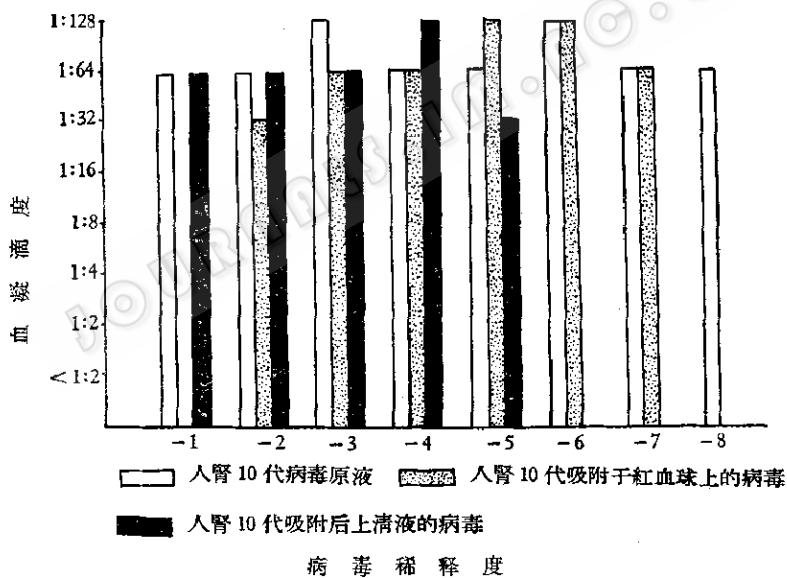


图4 D'Amori 毒株人肾10代原液、吸附于紅血球的及吸附后上清液的不同稀释度的病毒在原代人腎細胞培养的血凝滴度的比較。

血凝能力及无血凝能力的二种病毒颗粒， $10^{-8}$ 相当于病毒的终末稀释度，只有占最多数的病毒颗粒才能在终末稀释度表现出来，故第5代病毒大部分仍为无血凝能力的病毒颗粒，但已有相当多的有血凝能力的病毒颗粒可以产生血凝，其血凝滴度较低（如 $10^{-1}$ 病毒的血凝滴度为1:4）。此时用大量红血球吸附，可以将有血凝能力及无血凝能力的病毒颗粒分开。第10代的病毒已全部的或绝大部分的变为有血凝能力的病毒颗粒，故用大量红血球吸附一次，不能将有血凝能力及无血凝能力的病毒颗粒分开。

## (二) 红血球对 Polio 病毒的吸附及其与血凝的关系

本实验所采用的方法与红血球吸附 D'Amori 毒株的方法完全相同。实验结果见表

2, Polio 病毒經紅血球吸附，并在原代人腎細胞传了 10 代，均不能获得具有血凝能力的病毒，而紅血球吸附的病毒量为 5—10%，并不因吸附传代的次数增加而有所增加。

表 2 經紅血球吸附連續傳代的 Polio 病毒吸附于紅血球上的病毒量及其与血凝的关系

病 毒		原代病毒	經紅血球吸附传代的病毒		
			1代	7代	10代
病毒滴度	原液	6.75*	5.50	7.00	6.50
	紅血球吸附的病毒量	5.50	4.20	6.00	5.50
	紅血球吸附的病毒量的%	5.6%	5%	10%	10%
血 凝 滴 度	—	—	—	—	—

\*  $\log_{10} \text{TCID}_{50}/0.1$  毫升。

进一步的实验将吸附每毫升病毒的紅血球量由 0.45 毫升改为 0.002 毫升，吸附的时间由 1 小时改为 10—15 分钟，共传了 14 代，也未能获得具有血凝能力的毒株，紅血球吸附的病毒量为 0.022—0.1%。

## 討 論

Maurseth 等<sup>[5]</sup>报告紅血球对无血凝能力的 D'Amori 毒株的吸附量小于 1%，随着紅血球吸附并在原代人羊膜細胞传代的次数增加，紅血球吸附的病毒量亦随之增加，在第 6 代出現血凝时，紅血球吸附的病毒量增加至 25%。本实验的結果亦証实无血凝能力的 D'Amori 毒株經紅血球吸附并在原代人羊膜細胞上传代，确实能变为具有血凝能力的毒株。但所不同的是紅血球吸附无血凝能力及有血凝能力的 D'Amori 毒株的病毒量无甚差别，均为 30—50%。紅血球对 Polio 病毒的吸附量为 5—10%，同样地并不因吸附传代而增加。

从本实验結果看来，D'Amori 毒株可能是有血凝能力及无血凝能力的病毒顆粒的混合毒株，但有血凝能力的病毒顆粒很少，这两种病毒顆粒在原代人羊膜細胞上都能同样地繁殖，因有血凝能力的病毒顆粒总是相对地占很少数，故表現为血凝阴性。經紅血球吸附并在原代人羊膜細胞传代后，有血凝能力的病毒顆粒似能优先吸附在紅血球上，故它能屡代增加，終于使无血凝能力的 D'Amori 毒株变为有血凝能力的毒株，而且应用大量紅血球吸附含一定比例的有血凝能力及无血凝能力的病毒顆粒时（如原代人腎第 5 代病毒），能将此两种病毒顆粒分开。此外，本实验亦发现 D'Amori 毒株不經紅血球吸附，在原代人腎細胞連續传代，亦能使无血凝能力的毒株变为有血凝能力的毒株，这可能是原代人腎細胞有利于有血凝能力的病毒顆粒繁殖，其繁殖速度較无血凝能力的病毒顆粒快，故連續传代后，有血凝能力的病毒顆粒屡代增加，終于成为有血凝能力的毒株。关于細胞对 D'Amori 毒株的血凝能力改变的影响，有必要作进一步的研究，研究結果将于另文报告。

至于 Polio 病毒經紅血球吸附传代何以不能成为有血凝能力的病毒呢？这可能是 Polio 病毒的血凝条件与 Echo 病毒有所不同，采用 Echo 病毒的血凝条件不能显示出 Polio 病毒的血凝現象；亦可能是 Polio 病毒确实是无血凝能力。此外，其他无血凝能力

的 Echo 病毒，是否可以用紅血球吸附传代的方法而获得有血凝能力的病毒呢？这是值得进一步研究的問題。

## 总 結

1. 无血凝能力的 Echo 6 D'Amori 病毒株經紅血球吸附，并在原代人羊膜細胞上連續传代之后，可以变为有血凝能力的毒株。紅血球对有血凝能力及无血凝能力的病毒吸附的病毒量相似，但有血凝能力的病毒顆粒似能优先吸附在紅血球上。应用大量紅血球吸附 D'Amori 病毒株，可以将有血凝能力及无血凝能力的病毒顆粒分开。
2. 无血凝能力的 Echo 6 D'Amori 病毒株不經紅血球吸附，在原代人腎細胞連續传代，亦能变为有血凝能力的毒株。
3. 无血凝能力的 Polio 病毒經紅血球吸附，并在原代人腎細胞連續传代，不能变为有血凝能力的病毒。

## 参 考 文 献

- [1] 曾毅、王政：中华医学杂志，50:85, 1964。
- [2] Schmidt, J. et al.: Amer. J. Hyg., 75:74, 1962.
- [3] Bussel, R. H. et al.: J. Immunol., 84:47, 1962.
- [4] Rosen, L., Keen, J.: Proc. Soc. Exp. Biol. Med., 107:626, 1961.
- [5] Maurseth, A. et al.: Acta pathol. et microbiol. Scandinav., 50:444, 1960.
- [6] Jungeblut, C. W. et al.: Proc. Soc. Exp. Biol. Med., 83:249, 1953.
- [7] Jungeblut, C. W. et al.: J. Pediat., 44:28, 1954.
- [8] Anderson, S. G.: The Virus, 3:21, Edited by Burnet, F. M. and Stanley, W. M., Academic Press, New York London, 1959.

## ADSORPTION OF ECHO 6 D'AMORIS STRAIN AND POLIOVIRUS ONTO ERYTHROCYTES AND ITS RELATION WITH HEMAGGLUTINATION

TSENG YI, WANG CHENG AND KU FANG-CHOU

(Institute of Virology, Chinese Academy of Medical Sciences, Peking)

When the Echo 6 D'Amoris strain, which originally did not possess the hemagglutinating capacity, absorbed onto human erythrocytes and eluted from them, was cultivated in primary human amniotic cell cultures, and this procedure was carried out repeatedly, a hemagglutinating variant of D'Amoris strain was obtained. The virus concentration of both hemagglutinating and non-hemagglutinating strain eluted from erythrocytes was similar, but it seems that the virus particles with the hemagglutinating capacity were adsorbed preferentially onto the erythrocytes. Thus, by the method of adsorption and elution, the virus particles with or without the hemagglutinating capacity could be separated. By the same method we failed to obtain a strain of poliovirus with hemagglutinating capacity. A hemagglutinating variant could also be obtained when the non-hemagglutinating D'Amoris strain was serially cultivated in primary human embryonic kidney cell cultures.