

# 炭疽杆菌变异的研究\*

楊 明 久

(沈阳中国医科大学微生物教研组)

米丘林的生物学，科学地証明了，有机体的任何形态特征和生理上特性的变异，只有在外界环境因素作用下才能發生；生活条件的改变，能够强制地使微生物發育类型改变。

在微生物学范围，已經积累了大量实际材料，証明微生物的变异，是由于微生物对新的生活环境适应的結果。过去很多学者曾經报告，由于生活营养条件的改变，各种微生物产生了变异，并且这些变种在形态上、菌落上、生化学活动性上和原菌种不同。

关于炭疽杆菌变异的研究，从 Pasteur 氏以来，有 Chamberland, Roux, Гамалея 等氏关于弱毒变种形态学上的研究。以后有許多学者研究了在一定实验培养条件下所分离出来的变种，其在形态、菌落形状和致病力各方面的特征。Nungester 氏<sup>[1]</sup>把这方面的工作，作了总结，同时比較深入地做了类似的研究。苏联学者 Терентьев, Рево, Гинсбург, Коляков 等氏也曾經用不同方法，研究过炭疽杆菌的变异性<sup>[2]</sup>。此外，Миротворский 氏研究过炭疽杆菌在土壤中的变异情形<sup>[3]</sup>。最近 Кольсов 和 Борисович 二氏分别报告，应用含免疫血清的培养基，在高温条件下培养的方法，获得了弱毒变种<sup>[4]</sup>。

总结以上材料，大部分工作是圍繞着炭疽杆菌实验室变种的鑒定，和用人工方法改变或减弱炭疽杆菌的致病力为中心进行的。在过去文献中，有关炭疽杆菌在性質（形态、培养、生化学、致病力、抗原性）上全面而稳定的变异事实报导不多。对于涉及变异形成过程中的一些規律，和用什么方法使变种新获得的性質稳定遺傳下去等方面的研究也很少。

作者在寻找用什么方法可以使細菌發生稳定性变异过程中，应用作者使用的方法，进行予先培养处理，然后再培养在馬鈴薯琼膠培养基上傳代，菌的性質就發生了深刻而稳定的变异。后將这些实验結果介紹如下。

\* 1956年3月8日收到。

## 实验材料和方法

### 1. 使用的菌种：

在本教研組內保存的，致病力很强的典型炭疽杆菌可分解葡萄糖、麦芽糖、蔗糖，不分解乳糖、甘露醇、水楊素、鼠李糖、蕈糖、木膠糖、衛矛醇，并凝固牛乳，液化明膠。

### 2. 使用的培养基：

(1) 1%的甘氨酸生理鹽水——在普通灭菌的生理食鹽水內含有1%的甘氨酸，在使用前按每2毫升加入0.1毫升的普通肉湯。

(2) 泰洛氏液 (Tyrode's solution)

(3) 馬鈴薯浸液——把新鮮切碎的馬鈴薯塊莖200克，放在1升水道水中煮沸1小时，不修正pH，直接分注后，高压蒸氣灭菌。

(4) 馬鈴薯琼膠培养基——在馬鈴薯浸液內加2—3%的琼膠。

### 3. 实驗方法：

在馬鈴薯琼膠培养基上連續培养前，用以下兩種方法作預先培养。

i. 把前記炭疽杆菌的無芽孢植物型培养物，比較大量的接种在泰洛氏液內，培养7天，再同样傳代1次，然后用血液琼膠平板分离培养，选择單个菌落培养在馬鈴薯琼膠斜面上。以后連續傳代。

ii. 把植物型的炭疽杆菌培养在1%甘氨酸食鹽水內，每代平均培养2—3天，連續培养8代，再移植到馬鈴薯浸液中培養7代，然后由馬鈴薯浸液直接培养在馬鈴薯琼膠斜面上，并連續傳代。

iii. 把在普通琼膠斜面上的炭疽杆菌，直接培养在馬鈴薯琼膠斜面上，在前兩項开始在馬鈴薯琼膠斜面上培养同时，就进行傳代移植做对照。

## 試驗結果

1. 用以上兩種方法 (i, ii) 做前培养处理后，分別在馬鈴薯琼膠斜面上进行傳代培养。从1954年10月到1955年12月間，共傳了100代，得到了兩株变种。用第一种方法 (i) 获得的变种(变种1)，和用第二种方法 (ii) 得到的变种(变种2)不論在形态上、培养性質、生化学性質、抗原性和致病力上，都和原菌种有明显区别。变种1和变种2中間也有一定程度上的不同。变种1、变种2和原菌种在各种性質上比較如下：

(1) 形态——变种1和变种2都完全失去了形成芽孢的能力。当变种1在馬鈴薯琼膠上培养到25代，变种2在第45代后，开始在菌体内形成两个以上的、正圓形折光

性强的颗粒(也有少数椭圆形或杆状的)。变种2形成的颗粒较变种1少。用两变种的十几小时培养物单染色时，菌体内出现了多数不着色处(图版I, 1, 2)。这种颗粒除了多是正圆形外，它们在菌体内的数目、大小和存在部位都和正常的炭疽菌芽孢不同(图版I, 3)。在陈旧的培养物上，当菌体崩解和部分菌体着色不明显时，可以看到圆形的颗粒离开菌体(图版I, 4)。用各种方法培养，未证明这种颗粒有和芽孢同样繁殖能力。用两变种的48小时培养物，做耐热试验时证明，加热60°C 30分钟立即死亡。用复红溶液加碘溶液做脂肪颗粒染色时，颗粒染成红色，对照用的芽孢不着色。根据以上各点证明，这种在变种菌体内形成的颗粒是一种拟脂颗粒<sup>(5a, 6, 7)</sup>。

(2) 培养特性——在马铃薯或普通琼脂培养基上，两变种都形成粗糙型菌落，但变种2较变种1长的稍菲薄。都和原菌种不同，菌落边缘很少有卷发状的丝状体(图版I, 5)。在肉汤内两变种都呈平等混浊发育，不形成絮状沉淀。

(3) 生化性质——用含糖B.T.B蛋白胨水、明胶高渗培养基、牛乳等检查变种1和变种2的几种主要生化学活性，并用原菌种作对照，结果如表1。

表 1

菌种	项目	葡萄糖	麦芽糖	蔗糖	明胶	牛乳
原菌种	+	+	+	+	+ <sup>a</sup>	▲
变种1	+*	+*	+*	+	±	+
变种2	±	+*	±	±	±	+

注：糖类 { + ……培养后2—3天内分解B.T.B蛋白胨水全变黄。

{ +\* ……分解迟延到5—6天后，并分解程度较弱，呈黄绿色。

{ ± ……培养观察10天B.T.B蛋白胨水仅由蓝色稍显出微弱的绿色。

明胶 { +<sup>a</sup> ……室温培养到第3天，出现典型漏斗状液化。

{ ± ……到第10天仅在穿刺的明胶高渗上部，出现小的凹陷。

牛乳 { ▲ ……牛乳凝固后，胨化，上部变成澄清。

{ + ……凝固出现缓慢，大量沉淀物沉积在试管底部，不胨化澄清。

(4) 抗原性质——为证明变种在抗原结构上是不是有了改变，用两变种和原菌种的18小时普通琼脂培养物，做同样浓度的食盐水菌悬液(1毫升中2白金耳)，然后放在100°C的水浴内加温，作抗原成分抽出。加温1小时后把悬液离心沉淀，吸取上清当做抗原。把原液稀释成10倍、100倍后，再和抗炭疽沉淀素血清(哈尔滨兽医科学研究所制)作试管内重层沉淀反应。结果如表2。

(5) 致病力——用两变种的20小时培养物制作浓厚的菌悬液(1毫升内约含4毫克菌量)，并作倍数稀释。然后把两变种菌液分别给5组体重各20克左右的小白鼠(每

表 2

抗原种类	抗原浓度 結果	原液	10倍液	100倍液
		++	+	±
原菌种		++	+	±
变种 1		+	-	-
变种 2		+	-	-

(++)……15分钟后出現厚的沉淀帶。

(+)……15分钟后出現清楚較薄的沉淀帶。

(±)……重層界面不明显，沉淀帶也看不清楚。

(-)……陰性。

組 5 只)腹腔內接种 0.25 毫升, 测定 LD<sub>50</sub> 証明, 兩变种的 LD<sub>50</sub> 接近一致, 都相当于 0.2 毫克左右。平均死亡時間在 70 小时以上, 但变种 2 比变种 1 稍長些。对照用的原菌株注射量仅相当于 0.025 毫克时, 5 只小白鼠全部在 30 小时內死亡。

總結以上几項結果証明, 变种 1、变种 2 和原菌种对比, 在形态、培养特性上都發生了改变。在生化學性質上, 各種活動性減弱, 特別是变种 2 对糖和蛋白的分解能力显著降低。在抗原性上, 根據沉淀反應的結果了解, 变种的抗原結構也有了改变。致病力很明顯地降低。

2. 做对照的实验方法項內 (iii), 把原菌种直接移植在馬鈴薯琼膠斜面上后, 同样連續傳代到第 50 代时, 菌形态上和培养性質上看到的改变很少。在培养物中常有部分菌体呈短鏈狀排列或散在, 有时当培养基中的馬鈴薯浸液比較濃时, 菌体芽孢形成的比較晚, 在形成芽孢前菌体内有不着色的顆粒出現。芽孢形成后顆粒消失, 这种顆粒相當于芽孢出現前的拟脂包涵物(lipoid inclusions)<sup>[2]</sup>。相反, 馬鈴薯浸液比較淡时, 芽孢形成的較早, 形态上和在普通琼膠上的培养物差別不大。在馬鈴薯琼膠斜面上傳 50 代以后, 虽然沒有和变种 1、变种 2 用同样間隔进行傳代, 但始終保存在馬鈴薯琼膠斜面上, 到最后总移植代数相当于 60 代。各種性質和原菌种比較沒有明显改变, 只是使牛乳凝固的時間迟延了些。致病力也仍然很強, 通过一代动物(小白鼠)后, 恢复和原菌种一致。

### 返祖試驗

按文献記載, 由人工的方法获得的無芽孢炭疽杆菌, 当再培养到正常条件时, 芽孢形成能力就能恢复<sup>[2]</sup>。Henri 氏<sup>[4]</sup>用紫外線照射, 得到了炭疽杆菌的变种, 由于通过动物(豚鼠), 变种又恢复到原来状态。Sanfelice 氏<sup>[5]</sup>用由动物分离的炭疽杆菌做厭气培

养，得到了無芽孢变种，并經過長時間培养結果，形成了弱毒种，但是經過在加有新鮮豚鼠血清的肉湯內培养移植結果，也恢复了芽孢的再形成能力。小林氏<sup>[1]</sup>證明，在含有葡萄糖的琼膠培养基上，連續培养炭疽杆菌，虽然丧失了芽孢形成能力，当在普通琼膠上培养1—2代后，芽孢又再出現。Knoysi 氏<sup>[11—12]</sup>在研究巨大芽孢杆菌(*B. megatherium*)时，也曾經証明芽孢丧失后常常恢复。

作者为了解变种1、变种2的各种性質的变异稳定程度，用兩变种分別做了以下各項返祖試驗。

1. 用普通琼膠培养的方法：把兩变种的18小时馬鈴薯琼膠培养物，直接种在普通琼膠斜面上，在普通琼膠斜面上連續培养40代，結果兩变种都未恢复原菌种的特征。連續培养40代的变种1(变种1R)在形态排列上，部分呈栅鏈狀排列，菌体内仍然保有小的少数不着色顆粒(圖版I, 6)。变种2移到普通琼膠斜面后，到第二代在斜面上出現了兩种菌落。其中一种在普通琼膠上和变种1R相似，生長的較厚不透明(变种2a)，菌形态排列上也和变1R种相似，但在菌体内很少看到不着色顆粒(圖版II, 7)。另一种和变种2a相反，生長的較薄并稍透明的菌落(变种2b)，菌体排列較長，在形态上常常在菌体中央部呈球形的膨胀，排列呈鏈狀(圖版II, 8)。变种2b的培养物从20代起，在室温条件下放置十几天后，常出現二次菌落(圖版II, 9)。二次菌落內的新生菌体并有顆粒出現(圖版II, 10)。当移植二次菌落到新培养基上时，顆粒消失又恢复原样。

2. 用普通肉湯培养的方法：与上法一样把兩变种的純培养物接种在普通肉湯培养基内，培养24小时后，再从中取一白金耳移植到另一管肉湯內，連續培养30代后，用普通琼膠平板分离。这时变种1的形态、菌落和变种1R一样。变种2也仍然在平板上出現了相当于变种2a和变种2b的兩种菌落。

3. 通过动物的方法：用变种1和变种2的20小时培养物做菌悬液(1毫升內1白金耳)，分别給体重20克的小白鼠兩只腹腔內接种0.5毫升。小白鼠在48小时内死亡，然后用死鼠脾臟在血液琼膠上培养。第二日用生長在血液琼膠上的菌做悬液，再給小白鼠接种，这样連續通过了10代。結果从小白鼠的死亡时间上看，兩株变种都沒有毒力增强的表现。变种1通过第七代时，一只小白鼠在注射后第四日仍然活潑，人工杀死作脾臟塗片鏡檢时，發現仅有少数杆菌在脾組織內，并形态上和馬鈴薯琼膠上的陈旧菌体相似，菌体内有明显大的不染顆粒，用血液琼膠平板分离时未生長。証明大量的菌也有时不能使个别小白鼠致死。

4. 仿 Sanfelice 氏方法，把兩变种培养在含有新鮮豚鼠血清的肉湯里(1:4)，連續培养10代，結果和[2]項一致。

在以上各項返祖試驗後，把得到的菌株做了主要生化性質檢查，證明它們都和原變種一致，同時當把它們重新種在馬鈴薯瓊膠上時，又各恢復了原來變種1和變種2的原來在形態上的特徵，只有變種2b在馬鈴薯瓊膠上，菌落較薄，菌排列上較長。

## 變種的再變異試驗

作者考慮到上述變種是否可以用新的，和它原來營養環境（馬鈴薯瓊膠培養基）不同的培養基來培養，使它向另一方向變異？於是做了以下企圖使變種在原來的基礎上發生進一步變異的試驗。

1. 在大米瓊膠培養基上：大米瓊膠培養基——大米200克放在1升水道水中煮沸1小時後濾過，用濾過的大米浸液做2%的瓊膠培養基（不修正pH）。

把變種1直接種在大米瓊膠斜面上，然後做連續傳代移植。變種1在大米瓊膠上，形成小圓形菲薄透明的菌落，同時菌體形態結構上發生了明顯罕見的改變。菌體粗細不均，巧妙的彎曲折疊成紐結狀（圖版II, 11）。不斷地連續傳代至34代，變種1在大米瓊膠上雖然發育情況和最初一致，但菌的形態漸漸表現出有恢復原樣的傾向（圖版III, 14）。同樣在傳代過程中，由第十二代起在大米瓊膠上的陳舊培養物（培養經過20天）中，在原來薄的菌苔上，出現稍大的第二次菌落。鏡檢證明在第二次生的菌落內有濃染的球形菌體（圖版II, 12）。鈎取第二次菌落，重新培養在大米瓊膠上，經過兩三代後菌的形態逐漸改變，和大米瓊膠上的22代培養物相一致，菌體內又出現了顆粒，向原來形態恢復（圖版III, 13, 14）。當把在大米瓊膠上培養傳了30代後的培養物，再接種在馬鈴薯瓊膠上時，又完全恢復了原來形態上的特徵，其他性質未證明有和變種1不同處。

2. 在加各種化學物質的培養基上：作者選用葡萄糖、第二磷酸鉀( $K_2HPO_4$ )、氯化鈣( $CaCl_2$ )等三種物質，按一定量加在培養基內，看對各變種有什么影響。

(1) 將變種1R和變種2b培養在含1%葡萄糖瓊膠培養基上，在初代兩株菌都有明顯改變，菌落呈光滑濕潤整齊的S型。在形態上除有一部分呈杆狀外，兩株菌都出現有圓球形的菌個體。變種1R無論在球形或杆狀的菌體內，都有顆粒出現（圖版III, 15, 16）。傳4—5代後，菌落邊緣開始不整齊，同時圓球形菌體不再出現，菌體排列散在並都有顆粒出現（圖版III, 17）。菌在葡萄糖瓊膠上生長後大多數迅速死亡，培養48小時後再移植時，在培養基上僅能生長幾個菌落。當在1%的葡萄糖瓊膠內加少量的 $K_2HPO_4$ 時，這種情形和形態上的改變就可以被阻止。在葡萄糖瓊膠上連續培養到21代後，變種1R或變種2b的培養物，放在室溫條件下，一周後常常在試管下部菌苔上，長出濃厚的白色菌苔（圖版III, 18）。在葡萄糖瓊膠平板上培養時，同樣在生長菲薄透明的菌落周圍邊緣

部，形成肥厚不透明的堤（圖版 IV, 19、20）。在第二次形成的菌苔或堤內鏡檢下証明，在有着色弱的陳旧菌体中間，有多數濃染的新生菌体出現。在菌落中心透明部分仅能看到形态非常模糊的菌体殘余。在連續傳代中，菌体排列漸漸由散在轉向數個呈鏈，最後（第四十代）菌体排列接近于恢复原狀，特別变种 2b 表現的明显。（圖版 IV, 21）傳代 40 代后的变种 1R 和变种 2b 分別再培养在普通琼膠上或馬鈴薯琼膠上时，都立刻恢复了原来各个形态上的特征。其他性質也沒有新的改变。

(2) 把变种 1 和变种 2 培养在含有 2% 第二磷酸鉀 ( $K_2HPO_4$ ) 的馬鈴薯琼膠上时，經過 20 小时后，兩变种都在培养基上形成了粘稠的菌苔，菌体呈長鏈狀（圖版 IV, 22）。在排列上和典型炭疽菌相似，只有在菌体内仍有多处不規正的不着色地方。連續培养 10 代都保持了这种性質，当重新培养到正常馬鈴薯琼膠培养基上，又恢复了原形。用含  $K_2HPO_4$  的普通琼膠，也得到了相同結果。

(3) 用加少量 (1—2%) 的氯化鈣 ( $CaCl_2$ ) 馬鈴薯琼膠或普通琼膠培养基，培养变种时，出現了和第 2 項相反的結果，形成和原来完全不同的菌落，菌落規整正圓形，菌体排列分散开。变种 1 的菌体内有顆粒，和在葡萄糖琼膠上时相似，变种 2 体內無顆粒，从形态上看完全像另外一种細菌（圖版 IV, 23）。在含有  $CaCl_2$  的馬鈴薯或普通琼膠培养基上的变种 1，若長時間放在室温条件下，在原菌苔上極易出現子菌落（十數日後），經過一个月左右时间，在子菌落上又能再生出小菌落來（孙菌落）。子菌落和孙菌落內的菌体，大致和第一次菌落中的相似，只是其中大部分菌体变粗了。

## 討 論

在實驗里看到，同一株炭疽杆菌，預先經培养处理后，再在馬鈴薯琼膠上傳代培养結果，和未經過預先培养处理的对照有显著的不同。

作者認為这种差别的产生，對我們理解微生物的变异形成上是有意义的。李森科指出：選擇能够使植物摆脱历代形成的整个适应性（环境習性）的栽培条件，……“动摇”它的遺傳性（……或者剧烈地变更培育条件）的时候，可以在以後的子代中，用選擇馴育的方法，迅速地創造植物新的需要，就是創造与之完全不同的新种和品种<sup>[13]</sup>。动摇有机体的遺傳性，然后創造新的生活条件，用營養生活环境来改变有机体的代謝形式，是人工获得变异的兩個重要步驟。

这样从原則上我們就有理由認為，實驗中的預先培养处理，实际上起着动摇細菌在遺傳上的保守性作用，而長期在馬鈴薯琼膠上移植培养所起的作用是，在菌的遺傳性动摇的基础上，使炭疽菌适应和同化新的生活条件，改变了它的代謝类型。

馬鈴薯塊莖中含有的主要物質是淀粉，只有在長期保存塊莖時，才出現糖類的累積，含氮物質很少，蛋白質僅占總量的 1.99%<sup>[1]</sup>。在變種菌體內的脂肪(拟脂)顆粒的形成，除其他條件外，和培養基內大量淀粉的存在有密切關係。Starkey 氏<sup>[15]</sup>曾經報導，土壤酵母在有豐富的糖和少量的氮源的培養基中，體內的拟脂量就大大增加。所以像馬鈴薯這樣氮源很少，淀粉很多的具體培養條件下，炭疽杆菌被迫在保守性動搖的基礎上，改變了正常的代謝形式，失却了恢復形成芽孢的能力，停滯在形成拟脂顆粒的階段上，同時獲得其他一系列相應的特性，如對糖類和蛋白質的活動性減弱等。這就充分證明，細菌的任何特性和遺傳性的變異，是和它受的特殊外界環境條件影響相符合。

在返祖試驗中證明，變種的獲得性質穩定程度說明，只用不穩定的變異事實來支持循環論和解離學說，把細菌變異局限在一定範圍內，不承認有穩定性變異可能性的看法，是非常片面的。

在變種的再變異試驗里，無論變種 1 在大米瓈膠培養基上和變種 1R 變種 2b 在葡萄糖瓈膠培養基上，都在初期有複雜多樣的形態上改變。傳代中間或到最後在菌形態上又逐漸表現有恢復原狀的趨勢。這些改變和恢復過程，可以看做是，菌體當生活在新的環境中，由於那里的部分物質，對它代謝上不利的影響，結果菌體在形態上出現了暫時性病理上的改變。在培養過程中，一部分菌體逐漸地適應於變化了的生活條件，同時獲得了新的特性(這種特性可能是暫時性的，或者是不明顯的)，在形態上也就開始由暫時性的病理上變形恢復到正常。在大米瓈膠培養基上培養的變種 1，因為大米和馬鈴薯間的成分對比上非常複雜，到底在大米瓈膠上傳 30 代後，獲得了那些特性？形態上的變異和生理特性變異之間的關係如何？需要非常致密的研究才能了解。正像伊姆舍爾茨基氏所說：形態上和生理上的變異之間的關係，是十分複雜的，這個問題的解決，須在長時間逐漸的來實現<sup>[16]</sup>。

## 結 論

炭疽杆菌先用甘氨酸食鹽水、馬鈴薯浸液培養，和用泰洛氏液做預先培養後，再分別在馬鈴薯瓈膠上連續傳代培養 100 代，結果得到了兩株變種(變種 1 和變種 2)，兩株變種都失去了炭疽杆菌原來的特徵。做各種返祖試驗證明，變種獲得的特性非常穩定。變種在形態上，代替芽孢形成能力的喪失，形成了拟脂顆粒。原菌種的致病力、生化學活動性(對糖和蛋白的分解能力)，相應地減弱或逐漸消失。菌體的抗原性也起了一定改變。

相反用同株炭疽杆菌，不做同樣預先培養處理，直接種在馬鈴薯瓈膠上長期傳代培

养时，只在傳代过程中，部分菌体發生一时性形态上改变，但始終保持有芽孢形成能力，其他性質沒有明显改变。

用变种在大米琼膠上或含葡萄糖的普通琼膠上，做連續傳代培养时，都在初期产生了剧烈的形态上改变，傳代到后期，形态上又表現出有恢复原狀的趋势。打算使变种进一步發生变异，沒有成功。在加  $K_2HPO_4$  和  $CaCl_2$  的培养基上培养变种时，證明这两种化学物質，对細菌形态变化的影响上，起相反的作用。

根据實驗中的稳定变种的产生条件和变种的再变异實驗証明，打算使細菌获得深刻而且稳定的变异性时，在定向的改变它的原来性質之前，先动摇它在遺傳上的保守性是很重要的。同时也証明了外界条件的改变，是細菌遺傳性变异的唯一法則的正确性。

實驗中蒙劉愛華和楊采凡二同志協助謹致謝意。

### 參 考 文 獻

- [1] Nungester, W. J.: *J. Infect. Dis.*, **44**: 73-125, 1929.
- [2] Кольков, Я. Е.: *Ветеринарная Микробиология. Сельхозтиз.* 240-245. 1952.
- [3] Труды Конференций по направлённой изменчивости и Селекции Микроорганизмов. Издательство Академии Наук СССР. 43. 1952.
- [4] Борисович, Ю. Ф.: Культурально-Морфологические и Виологические свойства измененных Микробов Сибирской язвы.  
Колесов С. Г.: *Микробиология Эпидемиология и инфекционные болезни*. Выпуск 18. Медгиз, 11-14, 1955.
- [5] Knayi, G.: Elements of Bacterial Cytology, 2nd ed., Comstock Publishing Co., Cornell Univ., Ithaca, New York. 191-195(a), 231-238(b). 1951.
- [6] Lewis, I. M.: The Cytology of Bacteria, *Bact. Rev.* **5**: 181-230, 1941.
- [7] Eisenberg, P.: Centr, Bakt, Parasitenk., *I Orig.*, **48**: 257-274, 1909.
- [8] Henri: (見日本微生物学病理学杂志, **25**: 326. 昭和六年)。
- [9] Sanfelice: (同上)。
- [10] 小林栄三: 日本細菌学杂志. 439; 929-949, 昭和七年。
- [11] Knaysi, G.: *J. Bact.* **26**: 623, 1933.
- [12] Knaysi, G.: *Ibid* **29**: 389, 1935.
- [13] 李森科: 农業生物学. 新农出版社. 288, 1952.
- [14] 契莫拉等主編, 馬鈴薯(上冊) 財政經濟出版社. 58, 1955.
- [15] Starkey R. L.: *J. Bact.* **51**: 33-50, 1946.
- [16] 伊姆舍鼎茨基等: 全蘇微生物定向变异选种会議論文集(上冊) 科学出版社, 39, 1954.

## THE STUDY OF VARIATION OF *B. ANTHRACIS*

YANG MIN-CHIU

*Chinese Medical College, Shenyang*

After a strain of *B. anthracis* was pre-cultured in glycine-normal saline, extract of potato, or in Tyrode's solution, prolonged continuous sub-cultures amounting to 100 generations were then made on potato agar media, as a result of which, two variants were obtained. Both lost their original characteristics and came to resemble other species of bacteria. Reversion experiments proved that the characteristics of the variants were quite stable.

Morphologically, lipoid inclusions were found to develop in the variants to replace their power of spore formation. Their pathogenicity and their biochemical activity decreased correspondingly or lost entirely. On the other hand, the same strain cultured directly on potato agar media without pre-culture, showed only partial and temporary morphological changes during the course of prolonged sub-culture, while its power of spore formation was retained throughout the experiment. Apparent changes in other characteristics did not occur.

Culturing the variant on rice-agar media and agar containing glucose, marked morphological changes again occurred in the early stage of continuous sub-culture, while in the later stage, there was a tendency of resuming its original form.

The results of the experiment proved that in order to render the bacteria to gain a profound and constant variation, it is important to change its hereditary conservatism before its characteristics can be altered; it also proved that change of environment is the only principal factor to produce bacteria variation.