

# 黏菌(Slime Molds)攝食方式的探討

## ——胞內、胞外消化的驗證

高中組生物科第三名

台灣省立新竹高級中學

作者：薛良凱

指導教師：楊良平、林清和



### 一、研究動機

從高中生物課本中，我學到不少有關黏菌的常識，可是心中仍有許多不解之處，其中最讓我困擾的就是許多的書籍中都有培養黏菌的方法，而且都說加上麥片的目的是為了供細菌或酵母菌生長，而黏菌正是以吃這些細菌或黏母菌來生存。但是黏菌如何吃牠們？黏菌又是怎麼找到的？因此我決定對此作一系列的實驗以找出答案。

### 二、研究目的

- (一)觀察黏菌的構造及活動方式。
- (二)設計實驗找出黏菌攝食的方式。

### 三、研究設備器材

- (一)材料：由台灣大學植物研究所劉錦惠老師提供真黏菌(Ture Slime Molds)，經劉老師鑑定為：

門：Myxomycophyta (Mycetozoa)  
 綱：Myxomycetes (True Slime Molds)  
 目：Physarales  
 科：Physaraceae  
 屬：Physarum  
 種：tenerum (中山自然科學大辭典／植物學)

(二)培養：於本校生物活體培養中心中，21.5℃的黑暗恆溫箱中。

使用培養基：Agar	0.8 g
Water	99.2 g
麥片 (麥粉)	2~3 g

註：若溫度超過 30.0 度以上，則在 48 小時內形成子實體 (fruiting body)；若低於 10.0 度，則黏菌將死亡。

(三)化學試藥：甲基藍、葡萄糖 95%，剛果紅、麥片、測糖用試紙 (Glukotest)、酵母粉、蒸餾水、玉米粉、碘液、本氏液 (Benedict's 試液)。

(四)儀器設備：複式顯微鏡、實體顯微鏡、顯微照相設備、顯微攝影機及設備、光源、酒精燈、解剖刀、解剖針、鋁箔紙、高溫高壓蒸汽滅菌設備、光電比色儀、微量天平 (readability 0.1mg)。

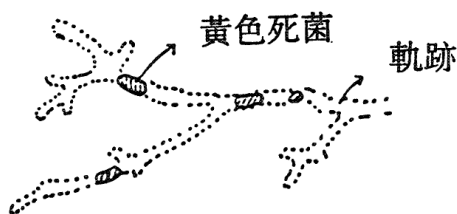
## 四、研究過程

全部過程包括兩部分：(一)觀察部分(二)實驗部分：

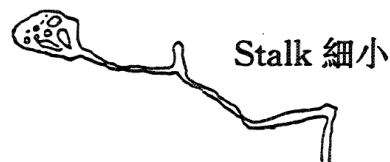
(一)觀察部分：

1. 溫度對黏菌的影響：

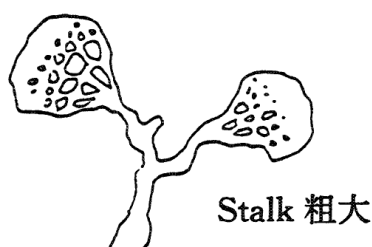
10.0℃ 下的死菌：



18.0℃ 的活菌：

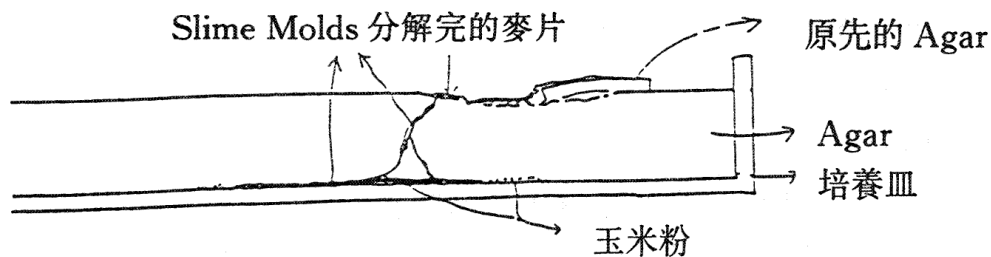


22.0℃ 的活菌：

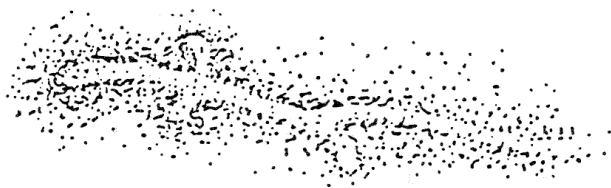


## 2. 黏菌的移動（示意圖）：

圖中所示為將麥片分解完後移向下方玉米粉的縱剖面：



黏菌在均勻 Agar 上移動所留下的痕跡：



3. 當黏菌盤踞的麥片分解完後（是黏菌還是細菌分解在後有實驗證明），黏菌向下鑽入 Agar 中，向底部預先放置的玉米粉處爬行，如上頁所示。
4. 黏菌移動時，體內有物質流動，經錄影後測量時間，發現流動速度十分快，向前平均每 85.2 秒再換向後流動，而向後平均每 78.2 秒再向前流，如此重覆來回。據 *Morphology of Plants and Fungi* 一書中指出 Slime Molds 的速度為 1.45mm/sec 而動力為 actin 和 plasmodium myosin A 兩種蛋白質構造。（Harold C. Bold 1980）
5. 黏菌移動記錄：（略）

## (二) 實驗部分：

實驗一、黏菌是否胞飲或分泌物質消化麥粉或只吃其上細菌

步驟：1. 先將黏菌分植到一新培養基中，並且注意盡可能植在中央。

2. 取兩粒麥片，研磨成粉，然後置入培養基中，盡量以黏菌為圓心以距離 1.0cm 為半徑做一薄麥粉圈。

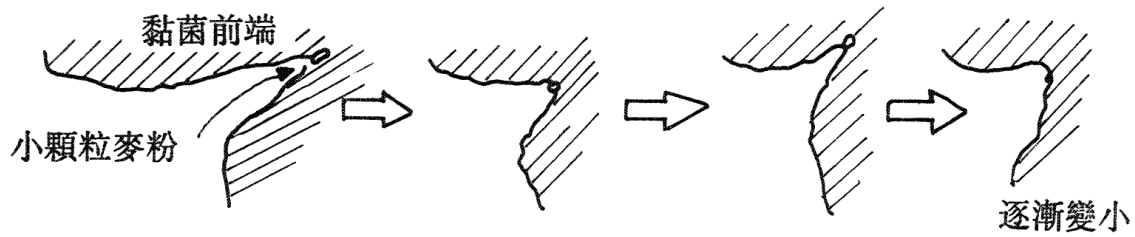
3. 重覆步驟 1-2 步，做五組以求平均。

4. 靜置等到爬到麥粉時用顯微鏡觀察之。

結果：1. 顯微鏡下的黏菌支幹前端一旦遇到小顆粒麥粉將形成一凹口，小顆粒麥粉在凹處被黏菌壓擠，於是小顆粒越來越小終於消失。

2. 黏菌爬行過後，麥粉出現被爬行的痕跡。

3. 由於 Agar 太厚，顯微鏡觀察受到限制，無法確定是否發生胞飲。（如下圖所示為顆粒在黏菌前端的情形）。



### 實驗二：用葡萄糖誘導實驗

- 步驟：
1. 先將黏菌分植到一新培養基中，並且注意盡可能在中央。
  2. 將葡萄糖 2M 溶液 40cc 加入 Agar 0.3 g 製成條狀備用。
  3. 把葡萄糖條狀物放置靠培養皿邊緣。
  4. 重覆 1-3 步驟，再做十個，以求平均。
  5. 連續觀察並記錄。
  6. 再分植另一黏菌到一新培養基中，並注意盡可能在中央。
  7. 將葡萄糖顆粒 2 g 放置靠培養皿邊緣。
  8. 重覆 6-7 步驟，再做五個以求平均。
  9. 連續觀察並記錄。

- 結果：
1. 直接向葡萄糖條狀物移動有七組，有一組滯留然後死亡，有兩組尚未開始移動。
  2. 黏菌未經錯誤嘗試即可找到葡萄糖條狀物，或許是因為糖濃度吸引黏菌，而得以直接找到糖。
  3. 黏菌移向葡萄糖條狀物，最後停留在其上，且分解條狀物。（圖省略）

### 實驗三：用預先置入麥粉的方式誘導

- 步驟：
1. 取一新培養基，並且把麥粉集中撒在靠培養皿邊緣，靜置黑暗中一日。
  2. 將黏菌分植到此培養基中，並且盡可能在中央。
  3. 連續觀察並記錄。
  4. 重覆 1-3 步驟，再做十次，以求平均。

- 結果：
1. 直接向麥粉移動有七組，有兩組滯留後死亡，有一組尚未開始移動。（圖表省略）
  2. 黏菌由軌跡可知大都是直接移向麥粉，預先置入麥粉會增加糖的水解和擴散，使黏菌馬上能感應麥粉方位。
  3. 黏菌最後移向麥粉並停留在其上。

### 實驗四：用無菌麥片誘導實驗。

- 步驟：1. 先將黏菌分植到一新培養基中，並注意盡可能放中央。
2. 取三粒麥片，用高溫高壓蒸氣滅菌，然後置入培養基中，儘量靠邊緣。
  3. 重覆 1-2 步驟，做十組以求平均。
  4. 靜置並觀察之。

- 結果：1. 黏菌漸向麥片移動，最後爬滿了麥片。
2. 黏菌直接爬向麥片：有三組  
黏菌間接（有轉折出現）爬向麥片：有四組  
黏菌停滯原地不動：有三組
  3. 由於黏菌和麥片同時植入，此時糖的水解和擴散剛開始，黏菌未立刻能感應到麥片的方位。

#### 實驗五：用本氏液定性測定

- 步驟：1. 先將黏菌分植到新培養基 A 中，不供給任何食物。
2. 取另一培養基 B，其中不含任何東西。
  3. 取 A 培養基中黏菌曾爬過之 Agar 用解剖刀細心刮下。
  4. 在 B 培養基中，任何面積也細心刮下約 0.5 g 的 Agar。
  5. 分別裝進試管加 5ml 蒸餾水再加入本氏液加熱至沸騰，若水已蒸乾 2ml 以上還不變色時，再如同 3、4 步驟刮取 Agar 再加 2ml 水至 5ml 加熱直至變色為止。
  6. 重覆 3-5 步驟測試三次再記錄其結果。
  7. 重覆 1-6 步驟五次再記錄其結果。

- 結果：1. A 培養基中黏菌曾爬過之 Agar，經測試為含糖反應，顏色變淺綠色。
2. B 培養基中，經測試為不含糖反應，顏色不變，為藍色。（照片省略）

- 實驗六：1. 先將黏菌分植到培養基 A 中，並注意盡可能植在邊緣。培養基中除黏菌外不供給任何食物。
2. 取另一培養基 B，其中不含任何東西。
  3. 取 A、B 培養基中，黏菌曾爬過的 Agar，細心刮下。
  4. 分別裝進試管加 5ml 蒸餾水再加本氏液加熱至沸騰，若水已蒸乾 2ml 以上還不變色時，再如同 2、3 步驟，刮取 Agar 再加熱，直至變色為止。
  5. 重覆 3-4 步驟測試三次再記錄其結果。

6. 重覆 1-5 步驟測試五次再記錄其結果。

結果：1. A 培養基中，黏菌曾爬過之 Agar，經測試結果為淡綠色。

2. B 培養基中，經測試為不含糖反應，顏色均不變，為藍色。（照片略）

實驗七：用測糖試紙定性、定量測定(Glukotest)

步驟：1. 先將黏菌分植到新培養基中，並注意盡可能在中央。

2. 培養基中除黏菌外不供給任何食物。

3. 培養基中置入測糖試紙。

4. 取另一新培養皿，並加入麥粉 2 g（注意放於邊緣）。

5. 培養基中置入測糖試紙。

6. 取另一新培養皿，加入葡萄糖 2 g（注意放於邊緣）。

7. 培養基中置入測糖試紙。

8. 重覆步驟 1-7，做五組以求平均。

9. 靜置並觀察之。

結果：1. 培養基中有黏菌者呈深綠色反應。

2. 培養基中有麥片者呈淡綠色反應。（照片、圖表省略）

實驗八：光電比色儀測定糖含量

步驟：1. 分別以 0.01 g、0.02 g、0.03 g、0.04 g、0.05 g 葡萄糖 + 40ml H<sub>2</sub>O + Benedict's 液共五組，分別將這些溶液分別置於沸騰水中隔水加熱，連續加熱 40 秒，若已蒸乾 0.5ml 以上時，加入 0.5ml 至 4ml，再以光電比色儀測定在 600nm sens4 時各試液的吸光度。

2. 將黏菌分植到新培養基中，並注意放於中央。除黏菌外不供給任何食物。

3. 五日後在培養基中，分別在 0.5、1.0、1.5、2.0cm 及 2.5cm 之處以解剖刀取下，以微量天平稱重約 1,000 g 並記錄實際重量。

4. 分別裝進試管加 4ml 蒸餾水再加入本氏液於沸騰中隔水加熱，連續加熱 40 秒，若已蒸乾 0.5ml 以上時，加入 0.5ml 至 4ml，記錄其結果。

5. 重覆 1 步驟測試四次再記錄其結果。

6. 重覆 2-4 步驟測試五次再記錄其結果。

結果：省略。（確實數據請向新竹高中活體培養中心索取）

實驗九：糖誘導試驗

- 步驟：1. 先將黏菌分植到新培養基中，並且注意盡量放中央。
2. 將葡萄糖 2M 溶液 40cc，塗抹在玻璃纖維上備用。
- 在解剖顯微鏡之下，將塗抹有葡萄糖的玻璃纖維置於黏菌前方右端，新玻璃纖維置於黏菌左端。
3. 以解剖顯微鏡仔細觀察移動情形。
4. 重覆 1-3 步驟，再做一次。
5. 仿 1-4 步驟，將左改成右，右改成左，再做一次。
- 結果：黏菌均向塗抹有葡萄糖的玻璃纖維移動。（照片省略）

## 五、討論

- (一)由實驗 1 可知黏菌有能力分解麥片，能將麥粉粒分解成小顆粒。黏菌對糖有正趨性。
- (二)無菌麥片也能誘黏菌移動，可知細菌並非黏菌唯一食物，但可確知黏菌會感應糖而移動。
- (三)黏菌會向麥片處移動，即使是不含任何細菌之麥片，可見黏菌的移動和細菌是否存在毫無關係。但由軌跡可知，黏菌必須要在濃度適當處才感應得到。
- (四)黏菌飢餓時便移動，爲了生存甚至鑽進含麥粉的底部，若非黏菌有能力可感應到糖存在，牠又怎會知道底部含麥粉的？所以黏菌必定具有某種特殊的構造去感應到麥粉的濃度，進而判定方位。
- (五)黏菌如果感應到有葡萄糖存在，會向該處移動，所以黏菌移動是以營養爲出發點，反之，若沒有養份出現，黏菌就會四處漫無目的的移動，因而軌道凌亂。黏菌根據微弱的糖份指引向糖份含量高的地方移動，終於到達麥片。
- (六)由本氏液測定、試紙測定可知：黏菌會分泌酵素分解麥片或 Agar，所以呈含糖反應。由另一項實驗又指出，麥粉水解後，糖份和距離成反比。（資料指出 Agar「瓊脂」也是一種多糖）。
- (七)能在純 Agar 培養基內培養的黏菌細胞外，測得糖反應可間接證明黏菌在飢餓時行細胞外消化以取得養份。

## 六、結論

- (一)黏菌有能力可感應糖的存在而移動過去，如此可避免許多不必要的能量耗損。可見黏菌並非麥片上有細菌或酵母菌才移動。
- (二)黏菌可能同時行胞內、胞外消化，但可確定不如一般人認爲一定是以胞飲等方式攝食，牠也能自行分泌酵素行胞外消化，用以分解 Agar 等多醣類，使

Agar 形成凹蝕面。

(三)本研究還在尋求更多更好的實驗證明方法，希望藉由本研究找出更圓滿的解答，以補充有關黏菌的資料。

## 七、誌謝

感謝劉錦惠、簡秋源教授，楊良平、林清和及陳建漢老師指導。

感謝新竹高中媒體製作中心陳清德老師技術支持。

## 八、參考文獻

(一)(二)高中生物課本及教師手冊第一冊 國立編譯館

(三)中山自然科學大辭典第八冊植物學第七篇 P.378-385 楊寶瑜

(四)Morphology of Plants and Fungi 1980, Harold C. Bold

(五)黏菌的研究(科展報告) 師大附中 牛立德

(六)植物生理學實驗 1981.7 師大出版社 王月雲、陳是螢、童武夫

(七)Invertebrate Zoology 1981 狀元出版社 D. Elden Beck, Lee F. Braithwaite

(八)實驗用活體材料在日本之供應作業之研究 1991 成功高中 陳維壽

(九)Botany P.306 Mathew Nadaka Vukaven and Perek McCracken

(十)微生物及細胞生理化學 P.470-473 柳田有道

## 評語

關於黏菌Slide Mold 的攝食方式(胞內與胞外消化)設計共七個實驗以探討。運用各種糖測定，光電比色儀等測定糖含量等，以證明其胞外消化現象部分，最有創意。

研究態度嚴慎，數據之收集方法，處理方式正確。數據解釋亦中肯、嚴謹，值得獎勵。