

## 微生物 固定化에 관한 研究\*

### 第 1 報. *Lactobacillus* 菌의 固定化條件

李 康 治

仁荷大學校 化學科

(1981년 6월 10일 수리)

### Immobilization of Microorganisms

#### Part 1. Preparation of Immobilized *Lactobacillus bulgaricus*

Kang-Heup Lee

Department of Chemistry, Inha University, Inchon, Korea

### Abstract

The immobilization of *Lactobacillus bulgaricus* was investigated by various method, e.g. by use of polyacrylamide gel and Al-, Ca-, Fe- or Mg-alginate beads, and the most active immobilized cells were obtained by entrapment in a Ca-alginate beads. These immobilized microbial cells, when introduced into 4.5% lactose solution and whey solution showed maximum relative activity of 28% or lactose solution and 18% for whey solution as measured against the native microbial reference standard (100).

### 緒 論

1960 年代 後半 이후, life science に 관하여 酵素法이라든가, 酿酵法과 같은 生化學反應을 이용하는 生化學工業 특히 酵素工業의 발전에 따라 固定化酵素系의 중요성이 인식되어 이에 대한 數 많은 연구가 있어왔고<sup>1)</sup> 工業의利用에 까지 이른 예 또한 알려져 있으나<sup>2)</sup> 菌體內의 酵素는 菌體外에 추출하면 不安定化하는 경우가 많으므로 이를 해소하기 위하여 微生物菌體 그 자체를 固定化하여 固體觸媒로서 이용하고자 하는 연구가 근래 주목되고 있다.

微生物의 固定化는 1966 年 Mosbach<sup>3)</sup> 에 의한 地衣類의 固定化 후, 많은 연구<sup>4)</sup>가 있고 그 응용 분야는 여러 면에 걸쳐 있어서, 근래 sucrose 轉化<sup>4)</sup>, steroid 變換<sup>5)</sup>, 抗生物質<sup>6)</sup> 및 水素<sup>7)</sup>의

생산 등 有用한 물질의 生産에 관한 것이 그 대 부분이며, 그 방법 또한 polyacrylamide gel<sup>8)</sup>, agar gel<sup>9)</sup>, cellulose triacetate polymer<sup>10)</sup>, collagen film<sup>11)</sup>, zirconium hydroxide 와의 결합<sup>12)</sup>, glutaraldehyde<sup>13)</sup>, Ca-alginate<sup>6)</sup> 및 *k*-carrageenan<sup>14)</sup> 등 많은 방법이 보고되어 있으나 상기 polyacrylamide gel에 의한 包括法이 공업화의 例<sup>15)</sup>에서와 같이 보편적 방법으로 알려져 있다.

본 연구에서는 固定化한 微生物에 의한 有機性 廢水의 정화를 목적하여 微生物菌體로서 *Lactobacillus* 菌株를 선정, whey에 응용하기 위한 기초적 실험으로菌體의 固定化방법으로서 polyacrylamide gel과 多糖類의 일종인 metal alginate bead의 제조를 시도하여 몇 가지 결과를 얻었기 이에 보고하는 바이다.

\* 본 연구는 「1980년도 문교부 학술연구조성비」에 의하여 연구된 것으로 이에 사의를 표합니다.

## 材料 및 方法

### 1. 材 料

Acrylamide, *N,N'*-methylene-bis-acrylamide (MBA), *N,N,N',N'*-tetramethylethylenediamine (TEMED), ammonium persulfate (APS), sodium alginate, aluminium chloride, calcium chloride, ferric chloride, magnesium chloride 및 lactose는 關東化學 또는 和光試藥製 1級 또는 特級試藥을 그대로 사용하였다. whey는 서울牛乳(株) 水原工場 cheese plant에서 제공받아常法<sup>16)</sup>에 따라 除蛋白후 멸균하여 供試하였다.

### 2. 菌 株

供試菌株로는 *Lactobacillus bulgaricus*를 서울대학교 농과대학 식품공학과에서 분양받아 다음과 같이 種培養하였다.

種培養: Pederson<sup>17)</sup>의 방법에 준하여 500ml 容 三角플라스코에 T.G.Y. (Tryptone glucose yeast extract) medium에 Na-thioglycolate 0.5%를 첨가한 培地 200ml을 넣고 121°C, 15 분간 고압살균후 菌을 접종하고 37°C, 24 시간 靜置培養하였다.

이를 減菌共栓遠心管에 옮기고 5,000 r.p.m.에서 30 분간 遠沈하고 physiological saline 200ml로 세척, 再遠沈하여 種菌으로 하였다. 이때의 生菌數(viable cell count)는 optical density 0.6~1.0이 되게 physiological saline으로 희석하여 供試하였다.

### 3. 菌株의 固定化

1) Polyacrylamide gel 법: 일정량의 acrylamide와 MBA를 일정량의 脫이온水에 용해한 용액 일정량(例: 38% acrylamide+5% MBA 용액 20ml)에 5% APS 용액 및 25% TEMED 용액을 각각 1ml씩 가하고 다음 供試菌株 1ml을 가한후, D'Souza & Nadkarni<sup>18)</sup>의 방법에 준하여 중합하였다. 생성한 gel은 약 27mm<sup>3</sup>내외가 되게 절단하고 멸균증류수로 세척한 후, 1~4°C에서 보관하여 실험에 供하였다.

2) Metal alginate bead 법: 供試菌株 1ml씩 을 혼탁한 2% sodium alginate 용액 50ml을 각각 1%의 AlCl<sub>3</sub>, CaCl<sub>2</sub>, FeCl<sub>3</sub> 및 MgCl<sub>2</sub> 용액

300ml에 注射器를 통하여 Morikawa<sup>6)</sup>의 방법에 준하여 각각滴下하고, 생성되는 bead를 濾別하여 멸균증류수로 세척한 후, 1~4°C에서 보관하여 실험에 供하였다.

### 4. Lactose 分解實驗

250ml 容 三角플라스코에 3.에서 제조한 固定化菌株를 넣은후, 4.5% lactose 용액 또는 처리 whey 액 50ml 씩을 각각 가하고 초기 pH를 6.0으로 한후, 37°C±3°C로 유지하면서 靜置, 24시간후 용액을 꺼내고 다시 용액을 가하여 위와 같이 반복실험하였다.

### 5. 分解活性의 算定

위의 4.에서 分解實驗한 용액은 酸度의 증가를 N/50 NaOH 용액으로 Friedman & Graeser<sup>19)</sup>의 방법에 준하여滴定하였으며, 한편 生菌에 의한 分解實驗과 盲檢實驗을 위의 4.와 같이 각각 행하여 N/50 NaOH 용액 소비량에 의한 酸度에서 分解량을 환산하고 生菌에 의한 分解實驗 결과를 100으로 한 백분율로서 상대적 활성을 나타내었다.

## 結果 및 考察

### 1. 菌株의 固定化

#### 1) Polyacrylamide gel(PAA gel)법에 의한 固定化條件

PAA gel 법에 의한 固定化菌株 제조시, acrylamide 및 MBA 농도에 따른 4.5% lactose 용액의 lactose 分解實驗에 의한 상대적 활성은 Table 1과 같다.

Table 1에서 보면 상대적 활성이 Acrylamide와 MBA의 농도에 따라 차이가 있고 가장 양호한 것이 각각 Acrylamide 38% 및 MBA 5%일 때이나, 이는 gel化에 의한 격자구조 형성이 농도에 영향을 받는다는 것을 알 수 있으며, 더욱기 生菌에 비하여는 그 활성이 불과 최고 18%로 현저히 저하되고 있음을 보여주고 있다. 이는 중합반응이 발열반응으로 菌의 不活性화가 일어난다고 여겨지며, 따라서 가령, 級母<sup>4)</sup>의 경우 상대적 활성이 70%인 것으로 보아 많은 菌株에서 보인 보편성 있는 방법으로 알려진 PAA gel 법에 의한 固定化는 *L. bulgaricus*의 경우, 固定化方法으로

서는 양호하지 않다고 추정된다.

**Table 1.** Lactose decomposition effect of *L. bulgaricus* immobilized with various concentration of acrylamide and MBA.

Acryl amide (%)	MBA (%)	Relative activity* (%)
25	4	13
	5	16
	6	10
38	4	14
	5	18
	6	11
50	4	12
	5	14
	6	9

\* Total activity in intact cells before entrapment was taken as 100.

## 2) Metal alginate bead에 의한 固定化條件

### a) Bead 형성

金屬鹽인  $\text{AlCl}_3$ ,  $\text{CaCl}_2$ ,  $\text{FeCl}_3$  및  $\text{MgCl}_2$ 에 의한 각자의 Metal alginate bead 형성 결과는 Table 2와 같다.

**Table 2.** Result of bead formation in metal alginate gel.

Gelation reagent	Result
$\text{AlCl}_3$	good
$\text{CaCl}_2$	fairly good
$\text{FeCl}_3$	good, colored
$\text{MgCl}_2$	no beads formed

Table 2에서 보면 가장 양호한 형성 능은  $\text{CaCl}_2$ 이며,  $\text{MgCl}_2$ 의 경우 형성되지 않는 것으로 보아多價의 金屬鹽과 sodium alginate 와의 반응에서 선택성이 있음을 나타내고 있다. 또한  $\text{FeCl}_3$ 의 경우, 특유의赤色으로 착색되어 있어서 형성능이 비슷한  $\text{AlCl}_3$ 에 비하여는 그 이용에 있어 제한된다고 추정된다.

### b) 각종 bead 별 lactose 분해 실험

Metal alginate bead 법에 의해 제조한 3종의 固定化菌株 bead의 4.5% lactose 용액의 lactose 분해 실험에 의한 상대적 활성은 Table 3과 같다.

Table 3에서 보면 金屬鹽의 종류에 따라서도 상대적 활성에 큰 차이가 있고, 가장 양호한 것은

**Table 3.** Lactose decomposition by immobilized *L. bulgaricus*: relative activity of several immobilized bead forms.

Carrier	Relative activity* (%)
Al-alginate bead	18
Ca-alginate bead	28
Fe-alginate bead	trace

\*Total activity in intact cells before entrapment was taken as 100.

$\text{CaCl}_2$ 이나, 生菌에 비하여는 그 활성이 불과 28%로서 우수하다고 할수없는 결과이었다. 원래  $\text{CaCl}_2$  원자는 이온결합의交叉結合으로 많은 algin 酸의 chain을 결부시킨다고 알려져 있어 이는 대조적인 결과이나, algin 酸에서는 pyranose 環이 약 90°각도로 결합하고 있어서 zigzag 狀으로 굴곡하고 있다는 微細構造<sup>19)</sup>에 기인하는 것으로 추정된다.

### c) Bead 粒徑별 lactose 분해 실험

Ca-alginate bead 固定化菌株의 粒徑에 따른 4.5% lactose 용액의 lactose 분해 실험에 의한 상대적 활성은 Table 4와 같다.

**Table 4.** Effect of immobilized Ca-alginate bead diameter on lactose decomposition.

Diameter of immobilized Ca-alginate bead (m/m)	Relative activity* (%)
1	24
2	28
3	25

\*Total activity in intact cells before entrapment was taken as 100.

Table 4에서 보면 粒徑에 따른 상대적 활성은 큰 차가 없다고 볼수 있으나, 粒徑이 작을수록 작아짐은 비표면적과의 관계로 볼때 이 결과만을 가지고 추정할 수 없고 따라서 더 작은 粒徑에 대한 더 많은 실험결과가 있어야 할 것으로 사료된다.

## 2. Whey 처리실험

4.5% lactose 용액의 lactose 분해 실험 결과 가장

좋은 결과를 얻은 粒徑 2m/m 의 Ca-alginate bead로 제조한 固定化菌株에 의한 whey 처리실험 결과는 Table 5와 같다.

Table 5. Lactose decomposition result in whey by immobilized *L. bulgaricus*.

Carrier	Relative activity(%)		
	<i>L. bulgaricus</i>	Reuse (No.1)	Reuse (No.2)
Immobilized with Ca-alginate bead (diameter 2m/m)	18	9	trace
Intact cells	100	—	—

Table 5에서 보면 whey 처리실험의 경우, 처 음 사용시의 상대적 활성이 최고 18%로서 4.5% lactose 용액의 lactose 분해실험에서의 상대적 활 성 최고 28%에 비하여는 상당히 저하된 결과이 었으며, 재사용시에는 이미 그 활성이 감소하여 2회 재사용시에는 이미 그 활성이 혼적을 나타내 었다. 이 결과로 보면 whey 시료가 除蛋白하였다 고는 하나, 타의 성분 예컨대 無機質등이 도리히 抑制的으로 작용하는 것으로 추정된다. 그러나 재 사용시의 활성저하는 원래, 固定化가 生菌에 대 한 상대적 활성이 낮아도 재사용의 利點을 보유 하므로서 보상할 수 있을진대, 이점 비록 양호하지 않다고 하더라도, PAA gel법에 비하여는 상 대적으로 양호한 것이므로 *L. bulgaricus*의 Ca-alginate bead에 의한 固定化는 가능성이 있다고 추정된다.

끝으로 본 연구를 수행함에 있어 실험에 많은 협조와 실험결과에 대해 토론해 주신 서울대·농 과대학 교수 이계호 박사에게 감사의 뜻을 표합니다.

### 抄 錄

*Lactobacillus bulgaricus* 菌體의 固定化方法으로서 polyacrylamide gel과 Al-, Ca-, Fe- 및 Mg-alginate bead에 대하여 考察하고 이중 가장 활성이 좋은 것은 Ca-alginate bead이었으며 粒徑 2m/m로 형성시킨 Ca-alginate bead로 固定化시킨 菌株의 경우, 4.5% lactose 용액 및 whey에서의 lactose 분해실험 결과, 生菌에 對比한 상대적 활성은 각각 최고 28% 및 18% 이

었다.

### 參 考 文 獻

- 千畠一郎: 固定化酵素, 講談社サイエンティ フィク, 東京(1975)
- Tosa, T. et al.: Enzymologia, 31 : 214 (1966)
- Mosbach, K. and Mosbach, R.: Acta Chem. Scand., 20 : 2807 (1966)
- D'Souza, S.F. and Nadkarni, G.B.: Enzyme Microb. Technol., 2 : 217 (1980)
- Yamane, T. et al.: Biotechnol. Bioeng., 21 : 2133 (1979)
- Morikawa, Y. et al.: Biotechnol. Bioeng., 21 : 261 (1979)
- Karube, I. et al.: Biotechnol. Bioeng., 22 : 221 (1980)
- Martin, C.K.A. and Perlman, D.: Biotechnol. Bioeng., 18 : 217 (1976)
- Toda, K.: Biotechnol. Bioeng., 17 : 1729 (1975)
- Dineli, D.: Proc. Biochem., 7 : 9 (1972)
- Vieth, W.R. et al.: Biotechnol. Bioeng., 15 : 565 (1973)
- Kennedy, J.F. et al.: Nature, 261 : 242 (1976)
- Petre, D. et al.: Biotechnol. Bioeng. 20 : 27 (1978)
- Takeda, I. et al.: Enzyme Microb. Technol. 2 : 31 (1980)
- Tosa, T. et al.: Appl. Microbiol., 27 : 878 (1974)
- Merck: Handbook of Microbiology, p.66 (1965)
- Pederson, C.S. and Albury, M.N.: Appl. Microbiol., 4 (5) : 259 (1956)
- Friedemann, T.E. and Graeser, J.B.: In 'Method in Food Analysis', M.A. J. Slynn (ed.), 2nd Ed., p.433, Academic Press, N.Y. (1970)
- 沖增哲, 金谷昭子(著): 食品高分子化學, p.123, 醫齒藥出版, 東京(1971)