

農畜產 廢棄物 處理를 為한 低溫耐性 메탄 生成菌의 特性에 關한 研究

II. 低溫耐性 Clostridia 의 分離

鄭光溶* · 金才正** · Lacy Daniels***

Study on Low Temperature Tolerant Methane - Producing Bacteria for the Treatment of Agricultural and Livestock Wastes

II. Isolation of Low Temperature Tolerant Clostridia

Kwang-Yong Jung*, Jai-Joung Kim**, Lacy Daniels***

Abstract

This study was conducted to investigate the biochemical properties of isolated bacteria, low temperature tolerant methane-producing clostridia which were selected for using them as inoculum to anaerobic fermentation of agricultural and livestock wastes at low temperature. The results were;

1. Low temperature tolerant methane-producing clostridia were isolated from the samples which showed the high methanogenesis rate by enrichment culture at low temperature in cellulose medium. These clostridia, *Clostridium botulinum* SRC-64, *Clostridium scatologens* SRC-91 and *Clostridium tyrobutyricum* SRC-100, were isolated from swampy sediment at latitude 56.9°N, lake sediment IV at latitude 55.0°N, and tidal land soil II at latitude 37.0°N, respectively. The optimum growth temperature for these isolates was 37°C and the minimum, around 10°C. They all had detectable amount of F₄₂₀, specific coenzyme of methanogens.

2. As anaerobic fermentation products of glucose SRC-64 produced H₂, acetic, isovaleric and caproic acid, SRC-91 produced H₂, propionic, butyric, valeric, and caproic acid, and SRC-100 produced only acetic and propionic acid. The isolates were produced CH₄ ranged from 2.6 to 8.68 n moles/ml for 2 days at 13°C.

* 農村振興廳 農業技術研究所(Agricultural Sciences Institute, RDA, Suwon 441-707, Korea.)

** 忠北大學校 農科大學(College of Agriculture, Chungbuk National University, Cheongju 360-763, Korea.)

*** Department of Microbiology, University of Iowa, Iowa City, IA 52242, USA.

緒 言

有機物이 嫌氣狀態에서 CH_4 와 CO_2 로 最終 分解 되기 위해서는 반드시 酸生成(acidogenic)과 메탄生 成(methanogenic) 過程을 거치며 메탄醣酵에 關與 하는 메탄 生成菌들은 酸醣酵에 關與하는 菌과 比較하여 그 成長速度가 매우 늦다¹⁾. Whitmen²⁾, Zeikus³⁾는 메탄 生成菌이 이용하는 基質은 극히 制限된 範圍 즉 formate, acetate, methanol, methylamine 그리고 $\text{CO}_2 + \text{H}_2$ 가스 뿐이라고 하였으며 그 이외의 有機物은 이용할 수 없으므로 嫌氣條件에서 메탄 醣酵가 진행되기 위해서는 반드시 多糖類 또는 리그닌과 같은 물질을 分解시켜 메탄 生成菌에 基質을 提供하는 다른 細菌들과 共生이 必要하다고 하였다.

Wolfe⁴⁾도 有機物의 嫌氣分解는 polymers가 monomers로 되고 다시 脂肪酸, alcohol 및 CO_2 와 H_2 등의 嫌氣分解 中間 生成物이 되며 그후 메탄 生成菌에 의해 CO_2 와 CH_4 로 最終 分解된다고 하였다. Latman 등⁵⁾, Laube 등⁶⁾은 메탄 生成菌을 纖維素 分解菌이나 酸 生成菌과 混合培養하여 위와같은 사실들을 證明 하였다.

Boone 등^{7,8)}, Bryant⁹⁾는 嫌氣醣酵過程에서 生成되는 CH_4 의 약 70%는 acetate 의 methyl 基에서 由來 된다고 하였으며 이때의 가스造成은 $\text{CH}_4 : \text{CO}_2$ 의 백분비가 60 : 40 程度라고 하였다. Hungate¹⁰⁾, Mackie 등¹¹⁾은 일반적으로 acetate는 H_2 를 生成하는 酸生成菌에 의해 propionate나 다른 脂肪酸이 分解될 때 生成된다고 하였다. 酸生成菌은 絶對 水素 生成菌들로서 Bauchop 등¹²⁾, Bryant 등¹³⁾, Scheifinger 등¹⁴⁾은 H_2 를 生成하는 酸 醣酵過程은 H_2 의 分壓이 낮을 때만 活性을 나타낼 수 있으므로 메탄 生成菌에 의해 $\text{H}_2 + \text{CO}_2$ 가 CH_4 로 轉換될 때 H_2 의 分壓을 낮게 유지시킬 수 있어서 酸 生成菌의 生育이 可能하다고 하여 有機物의 嫌氣分解 과정에서 微生物의 混合培養의 重要性을 강조 하였다.

本 研究에서는 有機物의 嫌氣分解 過程中 酸醣酵

에 關與하는 低溫 耐性 酸生成菌을 分離 이용하기 위하여 亞寒帶 地域 試料에서 分離된 clostridia를 동정하고 몇가지 生化學的 特性을 究明 하였다.

材料 및 方法

低溫耐性 酸生成菌 分離을 위한 分離源은 試料自體가 低溫에서 CH_4 生成이 旺盛하였던 늙지 堆積物(Canada, 56.9°N)과 호수 堆積物 IV(Canada, 55.0°N), 갯벌흙 II(Korea, 37.0°N)을 使用하였다.

低溫 耐性 酸生成菌株의 分離를 위해서는 cellulose 培地⁶⁾를 使用하였다. 菌 分離를 위한 系代 培養法은 分離試料 1ml를 전보¹⁵⁾와 같이 27ml 들이 試驗管에 넣고 별도로 準備한 嫌氣培地 10ml 씩을 넣어 1 개월간씩 培養하여 가스 發生量과 酸 生成量을 測定한 후 1 ~ 3次, 系代하여 低溫(8°C, 13°C)에서 酸과 가스 發生量이 많고 微生物 生育이 양호한 系代 培養液으로부터 Hungate의 roll tube法¹⁰⁾을 變形한 1.5% 한천 배지에서 菌을 순수 분리하였다.

Roll tube 내에 나타난 colony로 부터 純粹 分離를 위해서는 cellulose 培地 (0.3%의 glucose 含有)에 $\text{N}_2 + \text{CO}_2$ (80 : 20,v/v)가스 하에서 단일 colony를 分離하여 接種하였다. 菌이 接種된 容器의 가스 壓力은 20 psi로 調節하였으며 生育이 確認 되면 다시 稀釋 roll tube 를 만들어 再分離 하는 方法으로 3回 再 分離하여 顯微鏡 또는 生化學 反應検査를 통해 菌株의 純粹性을 확인한 후 가스 發生試驗 또는 生化學的 特性檢定 試驗을 進行하였다. 이와같은 모든 操作은 전보¹⁵⁾와 같이 엄격한 嫌氣條件를 유지하면서 進行하였다.

試驗中 다른 微生物에 의한 汚染을 防止하기 위하여 clostridia는 매 試驗때 마다 單一 colony 로 부터 再 分離하여 使用하였다. 비교시험에 사용된 *E. coli* HB101 은 農村振興廳 遺傳工學研究所, *Methanospirillum(Msp.) hungatei*와 *Methanosarcina (Ms.) barkeri* 227은 美國 Iowa 大學校 微生物學科

에서 分讓받아 사용하였다. *Msp. hungatei* 배지는 Ferry 등¹⁶⁾의 배지, *Ms. sarcina* 227은 Mah 등¹⁷⁾의 배지를 이용하였고 大腸菌은 Holdeman 등¹⁸⁾의 PYG 배지를 사용하였다. 試驗중의 모든 培地는 Na₂S·9H₂O를 還元劑로 最終濃度가 2 mM 이 되도록 添加 하였으며 酸化還元指示藥으로는 resazurin 을 이용하였다.

菌株의 同定을 위한 形態的 및 生化學的 特性檢定은 Holdeman 등¹⁸⁾의 Anaerobic Laboratory Manual, API 20 A Anaerobic System(API Laboratory Products Ltd, Canada)의 方法에 준하여 遂行 하였다.

電子顯微鏡 촬영은 PYG 固體培地¹⁸⁾에 roll tube 하여 20°C에 24 시간 培養한 후 1% uranyl acetate로 negative staining 하고 Hitachi-800 電子顯微鏡으로 檢鏡하였다.

가스分析은 Shimadzu GC 6-A 와 Shimadzu GC 9-A를 이용하여 전보¹⁵⁾와 같은 방법으로 수행 하였다.

醣酵液의 脂肪酸은 Shimadzu GC 6-A 를 이용하여 Salanitro 등¹⁹⁾의 分析方法에 준하였으며 분석조건은 다음과 같다. Column은 chromosob W(80 to 100 mesh)에 10% dexil 300 GC를 입힌 충진체를 넣은 stainless column(3 mm × 1 m)을 사용하였다. Detector 는 flame ionization detector를 사용하였고, detector 溫度는 270°C로 설정 하였으며 column 溫度는 初期 4 분간은 50°C에 고정시킨 다음 1 분에 10°C 씩 250°C 까지 增加시켰다. Hydrogen, air, nitrogen의 流速은 각각 84, 500, 50ml/min.으로 調節하였다.

메탄生成菌의 F₄₂₀ 融光強度는 Hitachi(650-10 S) Fluorescence Spectrophotometer를 이용하여 測定하였다. 培養된 微生物은 즉시 8,000 rpm에서 10 분간 원심분리하여 상등액을 제거한 후 증류수로菌體를 懸濁시켜 600 nm에서 탁도가 0.3-0.5이 되도록 회색된 용액의 融光强度를 測定하였다.

結果 및 考察

Cellulose 培地를 이용하여 比較的 低溫에 耐性을 갖는 微生物 分離를 위한 系代培養을 실시 하였으나 8°C에서는 CH₄ 生成과 微生物의 活性이 너무 낮아 2次 系代 후 중지 하였으며, 13°C에서는 계속 微生物活性이 認定되어 1回에 30 일간 씩 6 개월간 系代한 후 微生物을 分離하였다. Cellulose 培地에서 CH₄를 生成하는 clostridia의 分離는 1.5% 한천을 첨가한 嫌氣 roll tube로 하였다. 20 psi의 N₂ + CO₂(80:20, v/v) 가스 하에서 13°C에 培養하여 1주일 내에 roll tube에서 많은 數의 colony를 分離하였는데 이들 大部分이(gram positive, obligate anaerobes, capable of sporulation) 일반적인 clostridia의 特性을 갖고 있었다.

각 分離源中 低溫에서 生育이 빠른 1菌株씩을 最終 選拔하여 形態的 生化學的 性質에 관하여 調査한 結果는 表 1과 같다. 試驗結果 分離菌株 SRC-64는 *Clostridium botulinum*, SRC-91은 *Clostridium scatologens*, SRC-100은 *Clostridium tyrobutyricum*으로 각각 同定되었다. 비록 分離菌株들이 低溫地域인 카나다의 亞寒帶 地域에 接息하는 菌株들이고 13°C의 低溫에서 分離되었으나 生育適溫은 3菌株 다같이 37°C 이었다(그림 1). SRC-64 및 SRC-91은 8-37°C 그리고 SRC-100은 13-37°C에서 生育이 可能하여 低溫耐性을 나타내고 있다. 嫌氣狀態의 土壤 또는 堆積物에서 分離되는 低溫性嫌氣微生物은 주로 clostridia로 알려져 있으며^{20,21)}, Morita²²⁾, Gount 등^{23,24)}이 分類한 psychrophilic과 psychrotrophic 微生物의 정의에 의하면 分離된 3種의 clostridia는 生育適溫이 37°C이나 低溫에서도 자라는 성질을 갖고 있으므로 psychrotrophic에 가깝다고 생각된다. Sinclair 등²¹⁾이 土壤과 쓰레기 등으로 부터 分離한 psychrotrophic clostridia나, Latman 등⁵⁾이 分離한 psychrophilic bacillus 보다는 本 試驗에서 分離된 菌의 生育溫度(最低, 最適)가 높은

Table 1. Morphological and biochemical characteristics of clostridia isolates.

Characteristics	Strains		
	SRC 64	SRC 91	SRC 100
Gram stain reaction	+	+	+
Cell type	rod	rod	rod
Motility	+	+	+
Filaments	-	-	+
H ₂ produced	+	+	+
Indole produced	+	-	-
Lecithinase produced	+	-	-
Lipase produced	+	-	-
Esculin hydrolyzed	+	-	+
Gelatin hydrolyzed	+	-	-
Urease produced	+	-	-
Catalase produced	-	-	-
Acid produced from			
Glucose	+	+	+
Manitol	+	+	+
Lactose	-	-	-
Sucrose	-	-	-
Maltose	+	+	-
Salicin	+	-	-
Xylose	-	+	+
Arabinose	-	-	-
Glycerol	+	-	-
Cellobiose	-	+	-
Mannose	+	-	+
Melazitose	-	-	-
Raffinose	-	-	+
Sorbitol	-	+	+
Rhamnose	-	-	+
Trehalose	-	-	-
Name proposed	<i>Clostridium botulinum</i> SRC-64		
	<i>Clostridium scatologens</i> SRC-91		
	<i>Clostridium tyrobutyricum</i> SRC-100		

것으로 나타났으나, Bhadsavle 등²⁰⁾이 分離한 psychrophilic clostridia와는 8~13°C範圍에서 類似한生育量을 보여주고 있어 低溫耐性을 갖은 clostridia로 간주할 수 있었다.

그림 2와 같이 分離菌株들의 適正 pH는 菌株間에

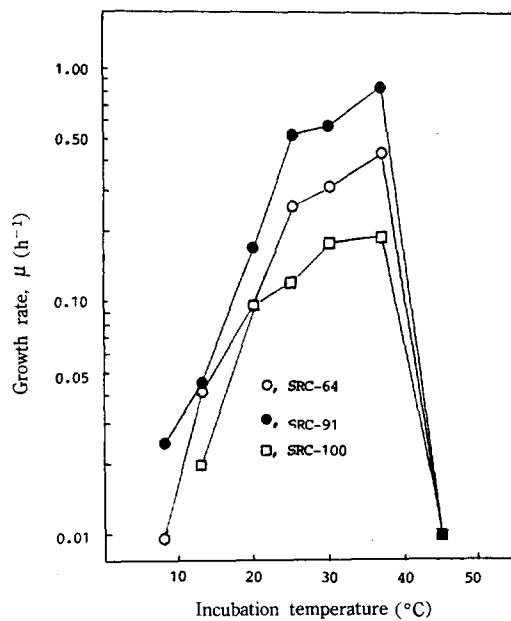


Fig. 1. Effect of temperature on the growth rate of clostridia isolates. Generation time was determined when the most rapid culture reached the stationary phase.

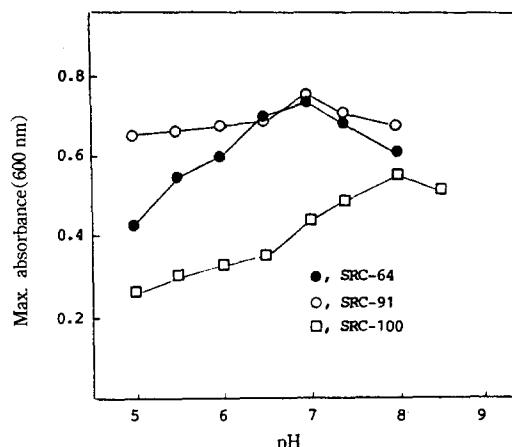


Fig. 2. Effect of pH on growth of clostridia isolates. Max. absorbance at 600nm was determined when the most rapid culture reached the staionary phase.

相異하여 SRC-64, SRC-91 菌株는 7.0 그리고 SRC-100은 8.0으로 높았으며 SRC-64는 pH 5.0 부근에서도 生育이 良好하여 酸性에, SRC-100은 pH 8.5에서도 잘 生育하고 있어 알칼리에 대한 抵抗性을 나타냈는데 이는 本 菌株들이 自然棲息地의 環境因子인 pH에 駐化된 것으로서 Boone²⁵, Svensson 등²⁶의 주장과 잘一致하고 있으며 실제 SRC-64가 分離된 높지 堆積物(Canada, 56.9°N)의 pH는 6.8이었고, SRC-100의 分離源은 갓벌흙(Korea, 37.0°N)으로서 7.7로 높았다.

SRC-64는 포도당을 分解하여 表 2와 같이 H₂, acetic, isovaleric, caproic acid를 分解產物로 生成하였으며, SRC-91은 acetic acid는 生成하지 않는 반면 propionic, butyric, valeric, caproic acid를 多量 生成하였다. 3 菌株 다같이 CH₄를 生成하고 있으며 그량은 SRC-100이 8.68 n moles/ml로 가장 높았고, SRC-64는 7.48 n moles/ml 이었으며, SRC-91은 2.

Table 2. Products from glucose fermentation of clostridium.

Products	Strains		
	SRC 64	SRC 91	SRC 100
H ₂ (μ moles/ml)	15.31	8.38	nd
CH ₄ (n moles/ml)	7.48	2.60	8.68
Acetic acid (μ moles/ml)	9.09	nd	5.35
Propionic acid	2.24	9.04	5.21
Isobutyric acid	1.22	3.88	tr
Butyric acid	1.83	5.20	tr
Isovaleric acid	5.27	3.20	0.20
Valeric acid	1.32	2.30	tr
Caproic acid	8.96	10.10	tr

* Incubation temperature was 13°C, 2 day-culture.

60 n moles/ml로 낮았다.

土壤과 堆積物에서 分離한 clostridia에 의한 低溫에서의 CH₄ 生成作用은 本 研究를 통해 確認된 사

Table 3. Effect of some chemicals and methanogenic substrates on growth and methanogenesis of clostridia.
(CH₄ n moles/ml)

Treatment	Strains					
	SRC 64		SRC 91		SRC 100	
	A ¹	CH ₄	A	CH ₄	A	CH ₄
N ₂ Gas	0.75	2.12	0.84	4.18	0.35	2.68
N ₂ + Br-CoM ²	0.66	2.00	0.78	3.28	0.35	2.92
N ₂ + Antibiotics ³	no growth		no growth		no growth	
H ₂ + CO ₂ (80 : 20, v/v)	0.65	3.36	0.56	2.64	0.44	8.68
N ₂ + Formate ⁴	0.76	2.12	0.95	3.70	0.33	3.58
N ₂ + Acetate ⁴	0.83	2.60	1.05	4.24	0.36	3.54
N ₂ + Methanol ³	0.74	2.36	0.91	3.40	0.33	2.76

¹ Absorbance at 600nm

² Br-CoM was injected by micro-syringe upto the concentration 25mM of total volume of media before autoclaving.

³ Antibiotics stock solution was prepared into sterilized anaerobic tube by membrane filter(0.22 μ m) and injection in medium tube anaerobically 50 μ g/ml of streptomycin and vancomycin after autoclaving.

⁴ The final concentration of formate, acetate, and methanol was 20mM.

The headspace was pressurized to 20psi.

The growth rate and methanogenesis were measured from 2 day-culture at 13°C.

실로서 타菌株의 汚染與否와 菌株의 純粹性을 立證하기 위하여 3회에 걸쳐 再分離한 후 表 3과 같이 메탄生成菌 生育 沢害劑인 Br-CoM 과 일반 細菌의 沢害劑인 抗生剤를 사용하여 培養하였다. 3菌株 다같이 50 µg/ml의 抗生剤 처리에 의해 生育이 완전히 抑制되었고 25 mM의 Br-CoM 처리로는 影響을 받지 않음이 確認되었다. 또한 메탄菌이 이용하는 基質인 $H_2 + CO_2$ (80 : 20, v/v) 가스와 formate, acetate, methanol을 20 mM로 添加한 후 菌株의 生育과 CH_4 生成量을 調査한 결과는 表 3과 같다. SRC-64는 N_2 가스를 사용한 對照區의 CH_4 生成量 2.12 n moles/ml에 비해 $H_2 + CO_2$ 가스 添加로 3.36 n moles/ml, acetate 添加에 의해서는 2.60 n moles/ml로 對照區보다 增加되었다. SRC-91은 acetate 添加에 의하여 CH_4 가 對照區보다 약간 增加되었으나 $H_2 + CO_2$ 가스, formate, methanol添加로는 오히려 CH_4 生成이 減少되었다. 그러나 SRC-100은 메탄 酸酵基質들添加에 의해 모두 CH_4 生成이 增加되었으며 특히 $H_2 + CO_2$ 가스 添加에 의해 8.68 n moles/ml의 CH_4 가 生成되어 對照區보다 3.24배 높았다. 3菌株의 最大 CH_4 生成量은 3.36~8.68 n moles/ml로 Belay 등²⁷⁾이 報告한 純粹 메탄生成菌株의 CH_4 發生量 5.0~7.0 µ moles/ml 보다 약 600~800배 낮았다. 그러나 메탄菌에 의한 CH_4 生成量은 菌株 最適 生育溫度에서의 측정치이며 本試驗의 clostridia는 13°C 培養溫度의 측정치로서 같은 低溫 條件에서는 그 비교치가 달라지리라 생각된다. SRC-64와 SRC-100菌株에서 $H_2 + CO_2$ 가스 添加에 의해 CH_4 生成이 증가되는 점으로 볼 때 clostridia의 CH_4 生成機作도 메탄菌의 機作과 類似하리라 생각되나 이 점은 앞으로 究明되어야 할 과제로 생각된다.

分離菌株 SRC-91의 溫度別 CH_4 生成樣相을 調査하기 위하여 美國 Iowa 大學校에서 分讓받은 *Methanosarcina*(Ms.) *barkeri* 227과 比較試驗한 결과는 그림 3, 4와 같다. CH_4 生成量은 37°C, 항온 5일

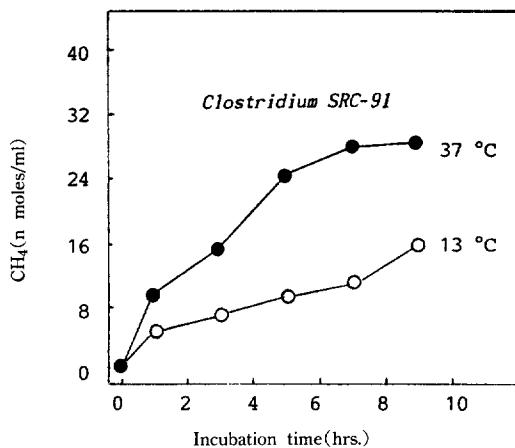
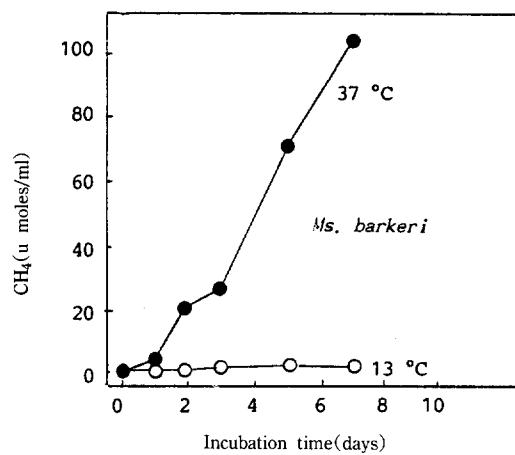


Fig. 3. Methanogenesis by *Clostridium* sp. SCR-91 and *Methanosarcina*(Ms.) *barkeri* 227 at different temperature, 13 and 37°C.

후에 Ms. *barkeri* 227이 103.8 mmoles/ml 이었고, SRC-91은 37°C, 9시간 培養으로 28.35 n moles/ml의 CH_4 가 生成되어 2,600 배 낮았으나 13°C, 5일 후의 Ms. *barkeri*는 2.36 μ moles/ml 그리고 같은 溫度에서 SRC-91은 9시간 培養으로 14.95 n moles/ml로서 158 배 낮았다. 그러나 13°C, 1 일차의 Ms. *barkeri*의 0.25 μ moles/ml와 비교하면 단지 16.7 배의 차이에 불과 하며 두菌株간의 生長速度를

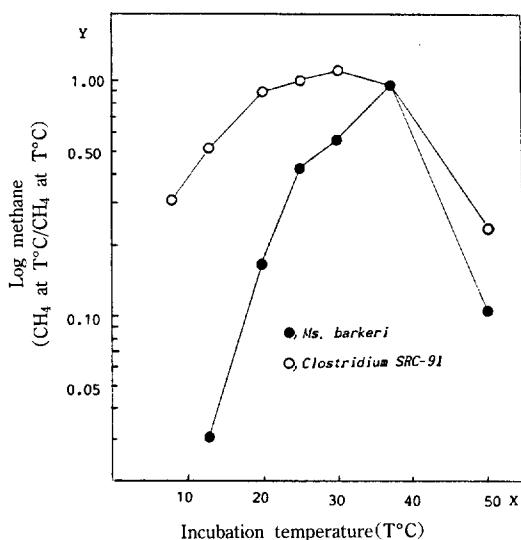


Fig. 4. Relative activity of *Methanosaclina (Ms.) barkeri* 227 and *Clostridium* SRC-91 at different temperature to produce methane. The values on the Y axis are a ratio calculate from amount of methane produced at a given temperature divided by the amount of methane produced at 37°C. *Ms. barkeri* was cultured for 7 days and *Clostridium* sp. SRC-91 for 10hrs.

감안해 볼때 自然界에서 메탄菌이 아닌 一般細菌에 의한 低溫조건에서 CH₄ 生成作用이 미치는 役割이 크리라 생각된다. 또한 *Ms. barkeri*는 13°C에서는 정상적인 生育이 不可能하므로 이때 生成된 CH₄는 菌株 接種時에 添加된 10%의 母菌 白體에 의한 CH₄ 生成으로 생각된다. 温度別 두 菌株간의 CH₄의 生成은 그림 4와 같이 特徵的인 樣相을 나타내며 *Ms. barkeri*는 37°C 보다 培養溫度가 낮아짐에 따라 CH₄ 生成이 급격히 減少되나 SRC-91은 生育適溫보다 낮은 25, 30°C에서 CH₄ 生成이 높을 뿐만 아니라 8°C 또는 13°C에서도 *Ms. barkeri* 보다 相對活性이 높았다.

本 試驗에서 分離된 clostridia와 메탄 生成菌 및 大腸菌의 F₄₂₀ 融光強度 測定 結果는 그림 5와 같다.

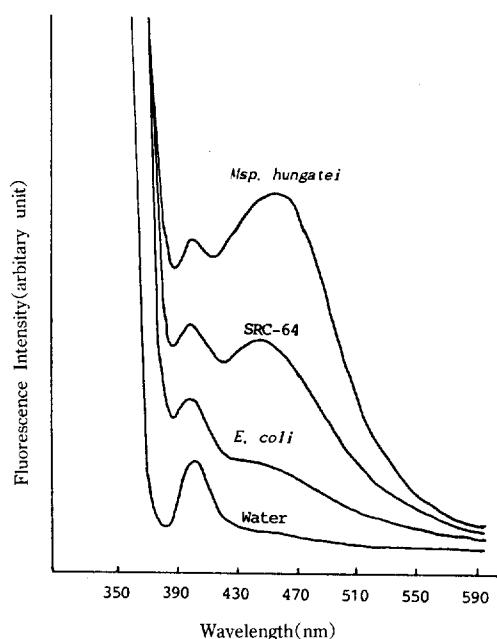


Fig. 5. Fluorescence emission spectra of methanogen and clostridia isolates, comparing with those of *Methanospirillum (Msp.) hungatei* and *Escherichia (E.) coli* HB101.

과장 420이 아닌 440 nm에서 emission 스펙트럼을 나타내 純粹 精製된 F₄₂₀과 차이를 보이고 있는데^{28), 29, 30)}이 差異는 本 試驗 에서는 精製하지 않은 菌體를 試驗 對象으로 하였기 때문으로 생각된다. F₄₂₀은 모든 메탄 生成菌에 존재하는 特이적 組酵素로서 메탄菌이 아닌 타 細菌에는 존재하지 않는 것으로 밝혀져 있었다³⁰⁾. 그러나 Stetter 등²⁹⁾에 의해 메탄 生成菌이 아닌 高溫性 황산염 자화세균에서 F₄₂₀의 存在가 처음 확인되었으며, 本 試驗에서는 clostridia에서 F₄₂₀의 존재가 확인되어 一般細菌 중에도 메탄 生成菌이 갖고 있는 酵素體系를 一部 所有하고 CH₄를 副產物로 生成할 수 있음이 究明되었다.

以上의 結果를 綜合하여 볼때 本 試驗에서 分離된 clostridia는 低溫性菌은 아니지만 低溫에 耐性을 갖

고 있는 酸生成菌으로서 메탄 酶酶의 기질인 有機酸과 수소 生成能이 低溫에서도 우수하여 嫌氣酸酶接種源으로 活用이 가능할 것으로 判斷 되었다. 또한 既存 生成菌이 활동할 수 없는 低溫에서도 分離된 clostridia는 生育이 可能할 뿐만 아니라 量은 적으나 메탄을 副產物로 生成하는 機能을 소유하고 있었다. 이와같은 特성은 低溫狀態의 嫌氣酸酶 效率 向上을 위해 有用한 材料가 될 수 있을 것으로 생각된다.

摘 要

農畜產 廢棄物의 嫌氣的 處理工程에 적용하기 위하여 亞寒帶 地域으로 부터 分離한 clostridia의 生化學的 特性을 調査한 結果는 다음과 같았다.

1. Cellulose 배지로 低溫에 집적培養한 결과 CH_4 생성이 旺盛 하였던 높지 堆積物(Canada, 56.9°N), 호수堆積物 IV(Canada, 55.0°N) 그리고 갯벌흙 II(Korea, 37.0°N)에서 酸生成能이 우수하고 동시에 메탄을 生成하는 Clostridia, 즉 *Clostridium botulinum* SRC-64, *Clostridium scatologens* SRC-91 및 *Clostridium tyrobutyricum* SRC-100 을 각각 分離하였다. 分離된 clostridia 3 菌株의 最適 生育溫度는 37°C 이었고 最低 生育溫度는 10°C 정도 이었으며, 그리고 이들 菌株는 특이적 메탄 生成菌의 組酵素인 F_{420} 을 함유하였다.

2. 포도당의 嫌氣分解 生成物로서 SRC-64 는 H_2 , acetic, isovaleric, caproic acid 를 生成하였으며, SRC-91 은 H_2 , propionic, butyric, valeric, caproic acid 를, SRC-100 은 acetic 과 propionic acid 를 주로 生成하였다. 또한 3 菌株 모두 13°C , 2 日培養條件에서 2.6–8.68 n moles/ml 範圍의 CH_4 生成能力를 나타냈다.

參考文獻

1. 西尾尚道. (1986). メタン生成菌の増殖特性とそ

の機能の利用. 酵酶工學. 64(3) : 181–196.

2. Whitman, W. B. (1985). Methanogenic bacteria. in "The Bacteria", Volume VIII, Academic Press, Inc., New York, 3–85.
3. Zeikus, J. G. (1977). The biology of methanogenic bacteria. Bacteriol. Reviews. 41 : 514–541.
4. Wolfe, R. S. (1983). Fermentation and anaerobic respiration in anaerobic digestion. in "Third international symposium on anaerobic digestion" Evans and Faullner, Massachusetts, USA., 425–427.
5. Latman, M. J., and Wolin, M. J. (1977). Fermentation of cellulose by *Ruminococcus flavefaciens* in the presence and absence of *Methanobacterium ruminantium*. Appl. Environ. Microbiol., 34(3) : 297–301.
6. Laube, U. M., Martin, S. M. (1981). Conversion of cellulose to methane and carbon dioxide by triculture of *Acetivibrio cellulolyticus*, *Desulfovibrio* sp. and *Methanosarcina barkeri*. Appl. Environ. Microbiol., 42(3) : 413–420.
7. Boone, D. R. (1982). Terminal reaction in the anaerobic digestion of animal waste. Appl. Environ. Microbiol., 43(1) : 57–64.
8. Boone, D. R. (1984). Mixed culture fermenter for simulating methanogenic digesters. Appl. Environ. Microbiol., 48(1) : 122–126.
9. Bryant, M. P. (1979). Microbial methane production-Theoretical aspects. J. Animal. Sci., 48 (1) : 193–201.
10. Hungate, R. E. (1950). The anaerobic mesophilic cellulosic bacteria. Bacteriol. Review. 41 : 1–49.
11. Mackie, R. I. and Bryant, M. P. (1981). Metabolic activity fatty acid-oxidizing bacteria and the contribution of acetate, propionate, buty-

- rate, and CO₂ to methanogenesis in cattle waste at 40°C and 60°C. *Appl. Environ. Microbiol.*, **41**(6) : 1363–1373.
12. Bauchop, T., and Mountfort, D. O. (1981). Cellulose fermentation by a rumen anaerobic fungus in both the absence and the presence of rumen methanogens. *Appl. Environ. Microbiol.*, **42**(6) : 1103–1110.
13. Bryant, M. P. (1963). Symposium on microbial digestion in ruminants : Identification of groups of anaerobic bacteria active in the rumen. *J. Animal Sci.*, **22** : 801–813.
14. Scheifinger, C. C., Linehan, B. and Wolin, M. J. (1975). H₂ production by *Selenomonas ruminantium* in the absence and presence of methanogenic bacteria. *Appl. Environ. Microbiol.*, **29**(4) : 480–483.
15. 鄭光容, 金才正. (1993). 農畜産 廢棄物 處理를 為한 低溫 耐性 메탄 生成菌株의 特性에 關한 研究. 1. 低溫條件에서 試料別 메탄 生成 機作 研究. *한국환경농화학회지*, **12**(1) : 41–49.
16. Ferry, J. G., Wolfe, R. S. (1977). Nutritional and biochemical characterization of *Methanospirillum hungatei*. *Appl. Environ. Microbiol.*, **34**(4) : 371–376.
17. Mah, R. A., Smith, M. R. and Baresi, L. (1978). Studies on acetate-fermenting strain of *Methanosarcina*. *Appl. Environ. Microbiol.*, **35** : 1174–1184.
18. Holdeman, L. V., Cato, E. P. and Moore, W. E. C. (1977). Anaerobic laboratory manual 4th Edition. Virginia polytechnic Institute and State University. Blacksburg, Virginia 24061.
19. Salanitro, J. P., and Muirhead, P. A. (1975). Quantitative method for the gas chromatographic analysis of short-chain monocarboxylic and dicarboxylic acids in fermentation media. *Appl. Microbiol.*, **29**(3) : 374–384.
20. Bhadsavle, C. H., Shehata, T. E., and Collins, E. B. (1972). Isolation and identification of psychrophilic species of *Clostridium* from milk. *Appl. Microbiol.*, **24**(5) : 699–702.
21. Sinclair, N. A., Stokes, J. L. (1964). Isolation of obligately psychrophilic bacteria. *J. Bacteriol.*, **87**(3) : 562–565.
22. Morita, R. Y. (1975). Psychrophilic bacteria. *Bacteriol. Review*, **39**(2) : 144–167.
23. Gount, A. M. (1976). Effect of temperature on the growth of psychrophilic bacteria from glaciers. *Can. J. Microbiol.*, **22** : 839–846.
24. Gount, A. M. (1986). Psychrophilic and psychrotrophic microorganisms. *Experientia*, **42** : 1192–1197.
25. Boone, D. R., Worakit, S., Mathrani, I. M. and Mah, R. A. (1986). Alkaliphilic methanogens from high pH lake sediments. *System. Appl. Microbiol.*, **7** : 230–234.
26. Svensson, B. H. (1984). Different temperature optima for methane formation when enrichment from acid peat are supplemented with acetate or hydrogen. *Appl. Environ. Microbiol.*, **48**(2) : 389–394.
27. Belay, N., Sparling, R., Choi, B. S., Roberts, M., Roberts, J. E. and Daniels, L. (1988). Physiological and 15N-NMR analysis of molecular nitrogen fixation by *Methanococcus thermophilothrophicus*, *Methanobacterium briantii* and *Methanospirillum hungatei*. *Biochimica Biophysica Acta*, **971** : 233–245.
28. 田梧, 上山智麻, 稲富健一. (1986). メタン菌電子傳達物質 F420 の螢光特性を用いたメタン菌の活性計測法. *醣酵工學*, **64**(3) : 197–223.
29. Stetter, K. O., Lauerer, G. and Thomm, M.

- (1987). Isolation of extremely thermophilic sulfate reducers : Evidence for a novel branch of archaebacteria. *Science*. **236** : 822—824.
30. Eirich, S. D., Vogels, G. D. and Wolfe, R. S. (1979). Distribution of coenzyme F420 and properties of its hydrolytic fragments. *J. Bacteriol.*, **140**(1) : 20—27.