

E. coli の硝酸塩還元作用による Aureomycin の定量*

中野道紀

Quantitative Analysis of Aureomycin by the Nitrate Reducing Action of *E. coli*

By

Michinori NAKANO

It was Goth, Bush (1944) who investigated the method determining quantitative analysis of penicillin by means of the suspension of *staphylococcus*. Subsequently Nielson, Foter (1946) also described the method determining quantitative analysis of antibiotics with the suspension of *E. coli*.

On the other hand the author has recognized that it is possible to determine the method of quantitative analysis of aureomycin by the electric colorimetric method of nitrite which was reduced from *E. coli* TYCC 9637 after its cultivation of 37°C24 hours in nitrate media. The results obtained are as follows:

1. The author made the suspension of *E. coli* with nitrate media, and putting some of it a large test-tube, added to it aureomycin solution of the concentration, and determined nitrite which had been reduced from *E. coli* after the cultivation of 37°C24 hours by the colorimetric method.
2. $\text{KNO}_3 \cdot \text{C}_2\text{H}_5\text{OH}$ media has been found suitable for the analysis of nitrite.
3. When *E. coli* within 10^5 — 10^6 /ml was inoculated into $\text{KNO}_3 \cdot \text{C}_2\text{H}_5\text{OH}$ media, nitrite reduced from *E. coli* enabled us to determine by means of the dilution of suitable concentration.
4. Nitrite which had been reduced from *E. coli* after the cultivation of 37°C24 hours in $\text{KNO}_3 \cdot \text{C}_2\text{H}_5\text{OH}$ media, was $1.85 \times 10^{-8} \mu\text{g}$ per one *E. coli* inoculated, and it decreased to $1.66 \times 10^{-9} \mu\text{g}$ in the same media containing $100 \mu\text{g}$ aureomycin. This was 1/10 lower as compared with the former.

Aureomycin は比色法¹⁾ 又は Bioassay²⁾ により定量される。

著者は *E. coli* の硝酸塩還元作用を利用して、この定量を試みた。

GOTH, BUSH (1944)³⁾ は *Staphylococcus* の浮遊液を使って Penicillin の定量を行い又 NIELSON, FOTER (1946)⁴⁾ は *E. coli* を使って抗生物質を定量する方法を述べているが、著者は *E. coli* を24時間培養した後、その生成亜硝酸塩の比色定量から Aureomycin の定量が可能であることを知つたので報告する。

使用菌株：*E. coli* TYCC 9637

実験方法

A 測定前の*E. coli* の培養

M/10 磷酸塩緩衝液にて4～5回遠沈洗滌(4000rpm)した後、冷蔵庫に貯蔵した*E. coli* の適量($10^4\sim 10^9/\text{ml}$)を含む懸濁液を作り、その18ml宛を大試験管に分注し、これに各濃度のAM溶液2mlを加えて、培地のAM濃度を夫々2.5, 25, 50, 75, 100 μg としたもの及びAMを含まぬ培地2mlを加えたものを対照として、37°C24時間培養した後、直ちに氷冷し、10分後Amberlite 1R-120小量を加えて充分振盪し、4000rpm20分遠沈した後、その上澄10ml(濃度の濃すぎる時及び薄い時は適量)を共栓試験管にとり、亜硝酸塩の定量に供した。

E. coli 接種量

上記方法により*E. coli* の接種量を変えて37°C24時間培養した後、下記測定法に従い硝酸塩還元による生成亜硝酸塩を定量して、その適量を決めた。結果は第1表に示す如く接種量が多いければ透過率は2.0を示し、少い時は定量出来なかつた、この適量は培地20mlに対し4～8mg(wet)($10^5\sim 10^9/\text{ml}$)である。

Table 1. Relation between the concentration of *E. coli* TYCC 9637 and transmittance of nitrite reduced from nitrate after cultivation of 37°C 24 hours.

<i>E. coli</i> Concentration		Transmittance of nitrite (%)
mg/20ml (wet)	No./ml	
4	1.5×10^4	46.7
6	—	24.0
8	2.7×10^9	2.0

Table 2. Composition of NaNO₃ • Glucose Media.

Components	Amount
NaNO ₃	0.2
P-aminobenzoic acid	0.5
CaCl ₂ • 6H ₂ O	0.5
Glucose	10
M/10 phosphate buffer solution (pH 6.47)	100 (ml)

Diluted with CO₂ free distilled water to 1000 ml finally.

Table 3. Composition of KNO₃ • C₂H₅OH Media.

Components	Amount
K ₂ HPO ₄	0.5
KNO ₃	10.
C ₂ H ₅ OH	5. (ml)
M/10 phosphate buffer solution (pH 6.47)	100. (ml)

Diluted with CO₂ free distilled water to 1000 ml finally.

b) KNO₃ • C₂H₅OH Media

第3表に示す培地は*E. coli* を接種して37°C24時間培養後の亜硝酸塩生成量が多く、その生成亜硝酸塩を光電比色定量する場合、その値が比較的安定であることを認めたのでこの培地を使用することにした。

B 光電比色計による亜硝酸塩の定量

測定法

Griess が考案の Illosvary, Lunge 法によつて行つた。即ち試料10mlにM/10磷酸塩酸緩衝液(pH 6.47) 10mlを加えて更に GR 試薬約 0.2gを入れて5分間振盪した後, 20°Cの水槽に5分間浸漬して測定した。(室温20°C位時は30~60秒振盪して可及的迅速に測定した。) 測定値は1~10分の最も安定した透過率を採つた。室温20°C内外では5~9分が適當であつた。

検量線は精粹せる NaNO_2 を蒸溜水にとかして NO_2 態N量0.1mg/mlのものを原液とし、蒸溜水で NO_2 態Nを $1\mu\text{g}/\text{ml} \sim 0.1\mu\text{g}/\text{ml}$ としたもの、及 $\text{KNO}_3 \cdot \text{C}_2\text{H}_5\text{OH}$ 培地にて NO_2 態N $1\mu\text{g}/\text{ml} \sim 0.1\mu\text{g}/\text{ml}$ としたものについてその透過率より作成した。この場合、蒸溜水にて調製したものは、その10ml及 M/10磷酸緩衝液(pH 6.47) 10mlを加えた。 $\text{KNO}_3 \cdot \text{C}_2\text{H}_5\text{OH}$ 培地にて調製した場合はこの10mlに AM 100 μg の溶液 1mlを加え更に M/10 磷酸緩衝液(pH 6.47) 9mlを加えた。

AM による黄色着色は培地に対しその濃度 100 μg の場合でも亜硝酸塩定量にあまり影響せず、AMの濃度差による着色差は亜硝酸塩定量に差支えないことを確めた。

検量線は第1図に示した。

試薬

a) Griess Reagent (GR)

次の組成からなるもので、これは充分注意して粉末とした後褐色瓶に貯蔵した。

α -naphthylamine 1.0g, sulphanylic acid 10.3g, tartaric acid 89.2g

b) Aureomycin Solution (AM)

AMは武田製薬オウレオマ
イシン(九大富山研究室分析
値94%) 0.100gを蒸溜水100
mlにとかして、冷蔵庫に貯
蔵し、培養時使用濃度に希釀
して培地18mlに対し2mlを加
えた。これは其の都度調製し
た。

実験結果

1) 検量線は上記方法によ
り第1図を得た。

この場合蒸溜水にて作成し
たものと $\text{KNO}_3 \cdot \text{C}_2\text{H}_5\text{OH}$ 培
地にて作成したものはその
値に差が認められたが完全に
平行した。

後者が透過率が小さく、測
定時比較的安定であつた。

AM濃度差による着色の影
響は殆んど認められなかつた

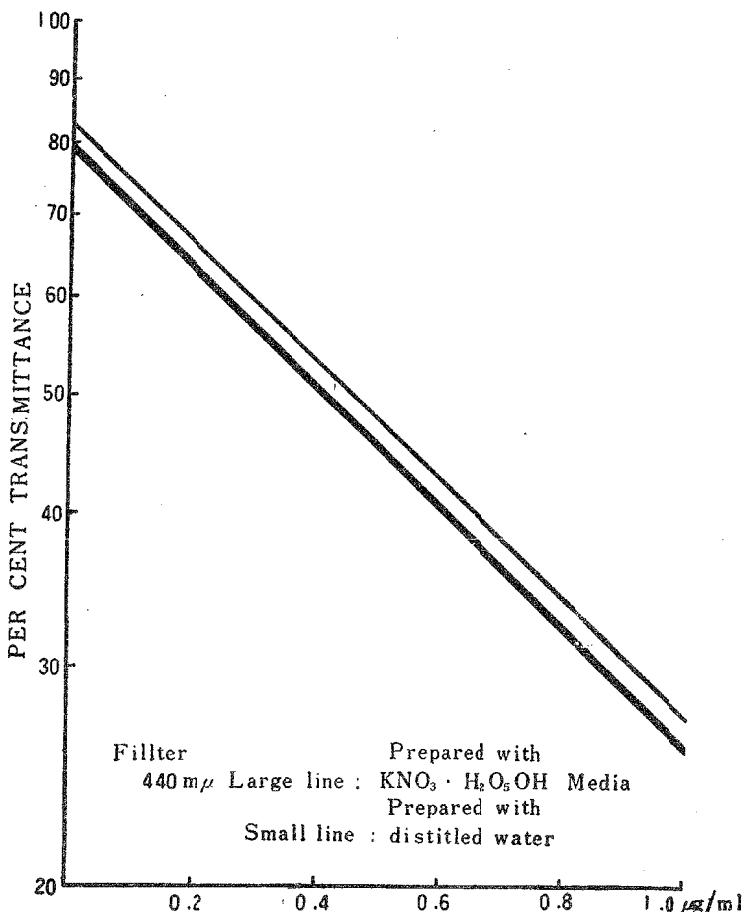


Fig. 1. Relationship between quantity of NaNO_2 and transmittance.

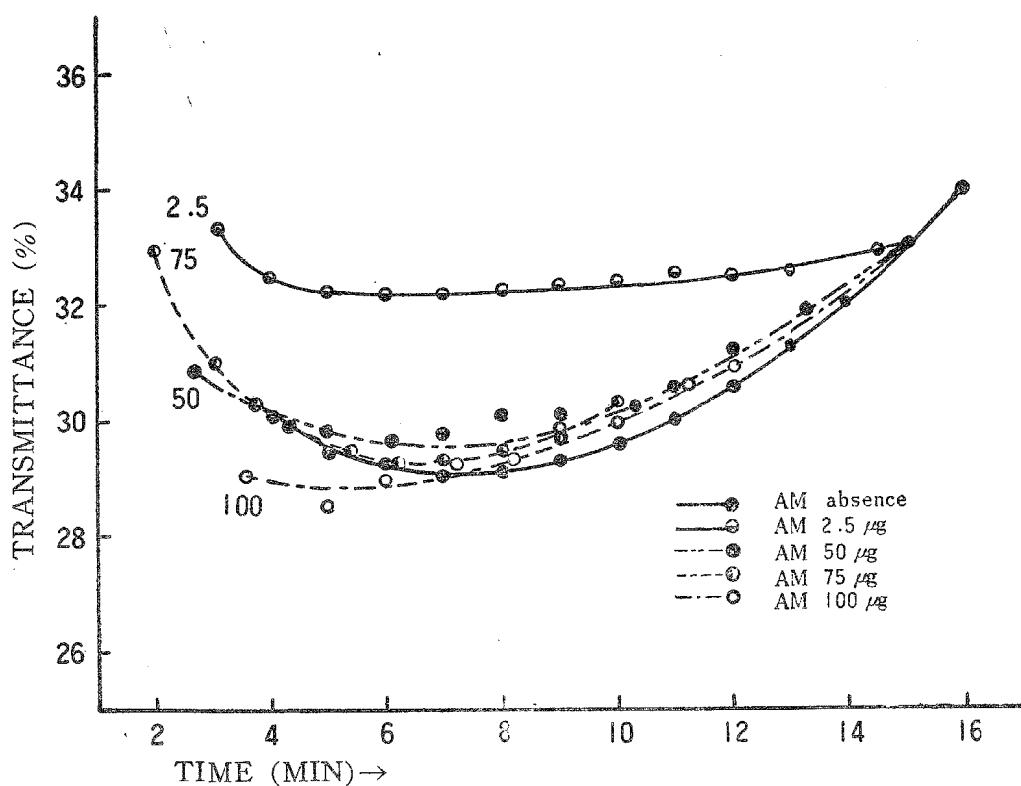


Fig. 2. Comparative transmittance change after adding the Griess reagent due to the different aureomycin concentration.

GR投入後5~9分の透過率が小さく安定した値を示した。即第2図の如くである。

2) *E. coli* TYCC 9637 の硝酸塩還元作用による AM の定量

実験の方法は前記A及Bに従つて行つた。

今、最初の *E. coli* 接種量を 30mg/100ml とした培地を 18ml 完分注し、AM 濃度を 100μg・50μg・25μg・2.5μg とした場合について、この方法を検討してみよう。

この場合、遠沈した上澄 0.2ml をとり定量し、第4表に示す結果を得た。

Table 4. Transmittance change of nitrite reduced from *E. coli* TYCC 9637 after cultivation of 37°C 24 hours in different aureomycin concentration of media.

AM Concns. (μg/ml)	Times	1	2	3	4	5
2.5		28.0	28.2	28.0	28.0	28.0
25		30.4	30.2	30.2	30.2	30.2
50		37.0	37.0	37.2	37.0	37.0
100		48.2	48.2	48.0	48.0	48.0
absence		26.0	26.0	26.2	26.0	26.0

この値から *E. coli* TYCC 9637 の 37°C 24 時間培養による亜硝酸塩生成量は第1図を用いて次の如く計算出来る。

E. coli 培養液 0.2ml 中の NO₂ 態 N は第1図にて 1.0μg/ml に当る。この検量線は KNO₂·C₂H₅OH 培地にて作成してあるから、この培養液中の亜硝酸態 N 量は 50μg/ml に当る。この培養時の菌数は 2.7 × 10⁹/ml (培養時、普通寒天平板培養した) である故 菌 1 個あたりの亜硝酸態 N 生成量は 50μg / 2.7 × 10⁹ / 24 hrs = 1.85 × 10⁻⁸ μg / 24 hrs である。AM 100μg の場合は同様計算して

$1.77 \times 10^{-9} \mu\text{g}/24\text{hrs}$ でこの AM は 94% である故 $1.66 \times 10^{-9} \mu\text{g}/24\text{hrs}$ で 1/10 以下に低下している。従つてこの様にして *E. coli* の硝酸塩還元作用による亜硝酸塩生成量を定量して Aureomycin を定量出来る。

摘要

E. coli TYCC 9637の硝酸塩還元作用を利用して Aureomycin の定量を試み極めて簡単に定量出来た、その方法は

- 1) *E. coli* を硝酸塩を含む培地の懸濁液とし、これに既知濃度のAM溶液を加え37°C24時間培養後その生成亜硝酸塩を光電比色定量する。
- 2) この培地としては $\text{KNO}_3 \cdot \text{C}_2\text{H}_5\text{OH}$ 培地が適當である。
- 3) *E. coli* 接種量は $10^5 \sim 10^9/\text{ml}$ なら亜硝酸塩定量時適当に希釈して定量出来る。
- 4) この培地を使って37°C24時間培養後の亜硝酸塩生成量は接種菌量1個当たり $1.85 \times 10^{-8} \mu\text{g}/24\text{hrs}$ でAM濃度100 μg の場合は $1.6 \times 10^{-9} \mu\text{g}/24\text{hrs}$ で1/10以下に低下している。

文献

- 1) SNELL, F. D. and C. T. SNELL. 1954. Colorimetric Methods of Analysis 3rd ed. Vol. 3. D. Van Nostrand Co. Inc.
- 2) BAINERD, H. D. 1949. *Proc. Soc. Exp. Biol. Med.*, **70**, 318.
DORNBUSH A. C. 1948. *Ann. N.Y. Acad. Sci.*, **51**, 218.
- 3) DOWLING et al. 1949. *J. Clin. Invest.*, **28**, 983.
WHITLOOK C. M. 1949. *J. Lab. Clin. Med.*, **32**, 12.
RANDALL et al. 1949. *J. Clin. Invest.*, **28**, 940.
桂 重鴻・原 義雄: 1951. *J. Antib.*, **4** (B), 52.
小島頑夫・川上保雄・鳥井敏雄・芦田昭夫: 1950. *J. Antib.*, **3**, 786.
片桐 謙・井上正男・下平正文: 1951. *J. Antib.*, **4**, 373.
宮村定男・金沢 裕: 1951. *J. Antib.*, **4**, 380.
大久保滉・吉川牧一・藤本安男: 1951. *J. Antib.*, **4**, 576.
- 3) GOTTH and BUSH. 1944. *Ind. Eng. Chem.*, (Anal. Ed.) **16**, 451.
- 4) NIELSON and FOTER. 1946. *J. Bact.*, **51**, 404.