

환경친화적 미생물비료 자원 *Pseudomonas fluorescens* RAF15에 의한 가용성 인산 생산에 영향을 미치는 조건

박기현 · 박근태* · 김성만** · 이충열** · 손홍주

부산대학교 생명응용과학부, *부산대학교 산학협력단, **부산대학교 생명자원과학부
(2008년 7월 2일 접수; 2008년 7월 28일 수정; 2008년 7월 28일 채택)

Conditions for Soluble Phosphate Production by Environment-Friendly Biofertilizer Resources, *Pseudomonas fluorescens*

Ki-Hyun Park, Geun-Tae Park*, Sung-Man Kim**,
Chung-Yeol Lee** and Hong-Joo Son

School of Applied Life Science, Pusan National University, Miryang 627-706, Korea

*Research & University-Industry Cooperation, Pusan National University, Busan 609-735, Korea

**School of Bioresource Science, Pusan National University, Miryang 627-706, Korea

(Manuscript received 2 July, 2008; revised 28 July, 2008; accepted 28 July, 2008)

Abstract

The effects of inorganic salts, inoculum concentration, aeration rate and shaking speed on insoluble phosphate solubilization by *Pseudomonas fluorescens* RAF15 were investigated. Soluble phosphate production was dependent on the presence of $MgCl_2 \cdot 6H_2O$ and $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ in the medium. Supplementation of medium with 0.01% $CaCl_2 \cdot 2H_2O$ and 0.01% NaCl slightly increased soluble phosphate production. The optimal medium compositions for the solubilization of insoluble phosphate by *P. fluorescens* RAF15 were 1.5% glucose, 0.005% urea, 0.3% $MgCl_2 \cdot 6H_2O$, 0.01% $MgSO_4 \cdot 7H_2O$, 0.01% $CaCl_2 \cdot 2H_2O$ and 0.01% NaCl, respectively. Optimal inoculum concentration was 2.0%(v/v). Maximum soluble phosphate production was obtained with 20-50 ml/250-ml flask and 200 rpm of shaking speed, respectively. The addition of EDTA decreased cell growth and soluble phosphate production.

Key Words : Biofertilizer, Phosphate-solubilizing bacteria, *Pseudomonas fluorescens*

1. 서 론

토양에 존재하는 인산은 식물체의 주요 영양원으로서 대단히 중요한 기능을 수행하고 있으나 토양 속 인산 농도는 0.05 mg/l 정도로서, 식물체가 필요로 하는 양에는 부족한 형편이다¹⁾. 따라서 합성인산

비료의 형태로 인산을 토양에 공급하기도 하지만 인산은 토양 속 양이온과 빠른 속도로 결합하여 난용성 물질로 전환되며, 또한 강우 등에 의한 세척작용으로 인하여 소실되기 때문에 식물체에게 충분한 양의 인산을 공급하기란 대단히 어렵다^{2,3)}.

대부분의 합성인산 비료는 불용성 무기염 형태의 인광석을 화학적으로 처리하여 생산하고 있다. 그러나 이 방법은 불순물이나 가스 등을 수중이나 대기로 방출시킴으로서 환경을 오염시키는 것으로 알

Corresponding Author : Hong-Joo Son, School of Applied Life Science, Pusan National University, Miryang 627-706, Korea
Phone: +82-55-350-5544
E-mail: shjoo@pusan.ac.kr

려져 있다⁴⁾. 따라서 토양에 고정되어 있는 난용성 인산을 실제 비료 성분으로 이용하기 위한 연구가 활발하게 진행되고 있다⁵⁾. 토양 속 난용성 인산을 가용화시키기 위한 실질적인 접근 방법 중의 하나는 유기산을 생산하는 미생물을 이용하는 것이다^{6,7)}. 즉, 난용성 인산을 가용화시킬 수 있는 미생물 (phosphate-solubilizing microorganism, PSM)은 인산에 결합된 양이온을 chelating할 수 있는 유기산을 생산함으로서 가용성 인산을 방출하게 되고, 이에 따라 농작물의 생산성을 높일 수 있다⁶⁾.

본 연구진은 환경친화적 미생물비료를 개발하기 위하여 자연계에 존재하는 미생물 중 토양 속 난용성 인산을 효율적으로 가용화시킬 수 있으면서 동시에 농작물에 질병을 유발하는 진균의 생육의 억제 할 수 있는 *Pseudomonas fluorescens* RAF15를 분리한 후, 난용성 인산 가용화에 영향을 미치는 탄소원, 질소원, 배양온도, 배지 pH 및 염 저항성 등을 조사하여 생물비료 및 생물농약으로서의 가능성에 대하여 보고⁸⁾한 바 있다. 각종 미량 원소들이 난용성 인산 가용화를 촉진할 것으로 예상되고 있으나 아직까지 무기염이 난용성 인산 가용화에 어떠한 영향을 미치는 지에 대한 보고는 거의 없는 실정이며⁹⁾, 나아가 종균 접종량 및 통기량 등의 배양조건이 난용성 인산 가용화에 미치는 영향에 연구는 전혀 없다. 따라서 본 연구에서는 이를 조건이 난용성 인산 가용화에 미치는 효과를 검토하였기에 그 결과를 보고하고자 한다.

2. 재료 및 방법

2.1. 균주 및 배양조건

본 연구에 사용된 균주는 농작물의 균권 토양으로부터 분리된 *P. fluorescens* RAF15이었다⁸⁾. 사용된 기본배지의 조성 및 배양조건은 glucose 1.5%, urea 0.005%, MgCl₂ · 6H₂O 0.5%, MgSO₄ · 7H₂O 0.025%, 배양온도 30°C 및 초기 pH 7.0이었으며, 다른 언급이 없는 한, 난용성 인산원으로 Ca₃(PO₄)₂ 0.5%를 첨가하여 가용성 인산 생성능을 검토하였다. 이때, 배양온도, 배지의 초기 pH, glucose 및 urea의 농도는 이전에 최적화된 것이었다⁸⁾. 전배양은 50 ml의 nutrient broth가 함유된 250 ml 용량의 conical flask에 nutrient agar plate에서 보존중인 균주 한 백금이를

접종하여 30°C, 200 rpm에서 24시간동안 회전 진탕 배양하였다. 전배양액을 본배지 50 ml가 함유된 250 ml 용량의 conical flask에 2%(v/v) 접종한 후, 200 rpm에서 5일간 회전 진탕 배양하였다.

2.2. 가용성 인산 생산을 위한 조건 검토

실험군주의 난용성 인산 가용능에 영향을 미치는 조건을 알아보기 위하여 각종 무기염의 종류 및 농도, 종균 접종량, 통기량 및 EDTA 첨가 등에 따른 균체 생육도, 가용성 인산 농도 및 배지의 최종 pH를 측정하였다.

2.3. 분석방법

배양액 시료와 1N HCl을 1 : 1(v/v)의 비율로 혼합함으로써 배양액 속의 잔존 난용성 인산을 가용화시킨 후, spectrophotometer를 이용하여 660 nm에서의 흡광도를 측정하여 균체 생육도를 조사하였다⁹⁾. 배양액 속의 가용성 인산의 농도는 12,000 rpm, 20분간 원심분리하여 균체를 제거한 배양 상등액을 대상으로 vanadomolybdophosphoric acid colorimetric method¹⁰⁾로 조사하였으며, 균주를 접종하지 않은 각 배지를 대조구로 사용하여 실험 결과를 보정하였다. 모든 실험은 triplicates로 실시하였으며, 나타낸 각 결과들은 이들의 평균값이었다.

3. 결과 및 고찰

3.1. 무기염이 난용성 인산 가용화에 미치는 영향

기본배지에 함유된 MgCl₂ · 6H₂O 및 MgSO₄ · 7H₂O의 농도가 난용성 인산 가용화에 미치는 영향을 조사한 결과는 Table 1에서 보는 바와 같다. MgCl₂ · 6H₂O의 경우, 0.1-0.7% 범위에서 대조구보다 가용성 인산 생성능(793-844 mg/l)이 우수하였으며, 그중 0.3%에서 최대 가용성 인산 생성능(844 mg/l)을 나타내었다. MgSO₄ · 7H₂O의 경우, 0.01% (823 mg/l)를 제외한 모든 실험 농도에서 대조구보다 가용성 인산 생성능이 낮았다. 이전 보고⁸⁾에 의하면 *P. fluorescens* RAF15에 의한 가용성 인산 생성은 배지의 pH 감소와 밀접한 관련이 있는 것으로 알려졌는데, 본 연구에서도 이러한 결과를 다시 한번 확인할 수 있었다. 일반적으로 불용성 인산이 가용성 인산으로 전환되는 이유는 미생물이 생산한 각종 유기산에 의한 배양액의 pH 감소가 원인인 것

Table 1. Effect of inorganic salt concentrations in basic medium on $\text{Ca}_3(\text{PO}_4)_2$ solubilization by *Pseudomonas fluorescens* RAF15

Concentration (%)	$\text{MgCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$			$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$			
	Soluble P (mg/l)	Growth (A_{660})	Final pH	Concentration (%)	Soluble P (mg/l)	Growth (A_{660})	Final pH
None	766	0.732	4.2	None	775	0.759	4.1
0.1	819	0.869	4.1	0.01	823	0.996	4.0
0.2	808	0.759	4.2	0.02	775	0.974	3.7
0.3	844	0.930	4.1	0.03	772	0.990	3.8
0.4	824	0.820	4.1	0.04	764	0.927	3.8
0.5	821	0.792	4.1	0.05	757	0.869	3.6
0.6	811	0.567	4.2	0.06	750	0.880	3.6
0.7	793	0.792	4.2	0.07	746	0.886	3.7
0.8	763	0.682	4.2	0.08	738	0.836	3.6
0.9	740	0.825	4.2	0.09	702	0.847	3.6
1.0	722	0.754	4.3	0.1	667	0.847	3.6

으로 보고되어 있다¹¹⁾. 따라서 향후 본 실험군주가 생성하는 유기산의 종류와 농도에 대한 실험이 뒤따라야 할 것으로 판단되었다.

기본배지에 포함되어 있지 않은 다른 무기염을 추가적으로 첨가하여 배양한 결과는 Table 2에서 보는 바와 같다. 0.01% $\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ 및 0.01% NaCl 의 첨가는 가용성 인산 생성량(766 mg/l, 805 mg/l)을 증가시켰으며, KCl 및 $\text{MnSO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$ 의 첨가는 가용성 인산 생성에 긍정적인 영향을 나타내지 않았다.

Table 2. Effect of the other inorganic salt concentrations on $\text{Ca}_3(\text{PO}_4)_2$ solubilization by *Pseudomonas fluorescens* RAF15

Inorganic salt	Soluble P (mg/l)	Growth (A_{660})	Final pH
None	746	0.864	3.8
$\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	0.01%	766	0.776
	0.05%	733	0.798
NaCl	0.01%	805	0.715
	0.05%	758	0.71
KCl	0.01%	750	0.745
	0.05%	751	0.758
$\text{MnSO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$	0.01%	746	0.721
	0.05%	638	0.836
$\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	0.01%	571	0.358
	0.05%	199	0.589
$\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	0.01%	644	0.693
	0.05%	249	0.748

그러나 $\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 및 $\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 의 첨가는 오히려 가용성 인산 생성량을 감소시켰다.

이상에서 결정된 난용성 인산 가용을 위한 최적 배지 조성은 glucose 1.5%, urea 0.005%, $\text{MgCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$ 0.3%, $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 0.01%, $\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ 0.01%, NaCl 0.01%였다.

3.2. 기타 배양조건이 난용성 인산 가용화에 미치는 영향

종균 접종량은 미생물 대사산물의 생산에 큰 영향을 미치는 것으로 보고되어 있다¹²⁾. 종균 접종량이 난용성 인산 가용화에 미치는 영향을 조사한 결과는 Table 3에서 보는 바와 같다. 2-5%(v/v) 전배양액을 접종했을 경우, 가용성 인산 생성능(827-841 mg/l)이 높게 나타났으며, 그 이상의 접종량에서는

Table 3. Effect of inoculum concentrations on $\text{Ca}_3(\text{PO}_4)_2$ solubilization by *Pseudomonas fluorescens* RAF15

Inoculum size (% v/v)	Soluble P (mg/l)	Growth (A_{660})
1	794	0.861
2	841	0.819
3	838	0.864
4	829	0.893
5	827	0.893
6	808	0.921
7	802	0.945
8	802	0.966
10	771	1.092

Table 4. Effect of medium volume and shaking speed on $\text{Ca}_3(\text{PO}_4)_2$ solubilization by *Pseudomonas fluorescens* RAF15

Medium volume (ml/250-ml flask)	Soluble P (mg/l)	Growth (A_{660})	Shaking speed (rpm)	Soluble P (mg/l)	Growth (A_{660})
25	853	0.858	50	183	0.489
50	853	0.737	100	569	0.656
75	842	0.688	150	832	0.825
100	820	0.682	175	847	0.754
150	824	0.715	200	852	0.847
175	787	0.721			

별다른 영향을 미치지 않았다.

통기량에 따른 난용성 인산 가용능을 측정한 결과, 배지량 25-50 ml/250-ml flask에서 가장 높은 가용성 인산 생성능(853 mg/l)을 나타내었으며, 75-175 ml/250-ml flask에서는 가용성 인산 생성능이 완만하게 감소하였다(Table 4). 따라서 본 실험균주에 의한 난용성 인산의 가용화에는 산소의 공급이 중요한 것으로 추정되었다. 진탕속도에 따른 난용성 인산 가용능을 측정한 결과, 150-200 rpm에서 우수한 가용성 인산 생성능(832-852 mg/l)을 나타내었으며, 그 이하의 진탕속도에서는 가용성 인산 생성능(183-569 mg/l)이 매우 저조하였다(Table 4).

3.3. EDTA 첨가가 난용성 인산 가용화에 미치는 영향

EDTA는 난용성 인산 가용능을 상승시키는 작용이 있는 것으로 보고되어 있다²⁾. 따라서 최적배지에 EDTA를 첨가하여 가용성 인산 생성량을 조사하였으며 그 결과는 Table 5에서 보는 바와 같다. EDTA 자체는 난용성 인산을 가용화 시킬 수 있었으나 EDTA의 첨가는 실험균주의 균체 생육을 감소시켜 결

과적으로 난용성 인산 가용화를 저해하였다. 이러한 결과는 *Aspergillus aculeatus*에 의한 인광석의 가용화²⁾에서 볼 수 있는 현상과 동일하였다.

4. 결 론

농작물의 근권 토양으로부터 분리된 *Pseudomonas fluorescens* RAF15에 의한 난용성 인산 가용화에 미치는 각종 무기염, 종균 접종량, 통기량 및 진탕속도에 대하여 조사하였다. *P. fluorescens* RAF15에 의한 가용성 인산 생성능은 $\text{MgCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$ 와 $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 의 존재 하에서 증가하였으며, 기본배지에 함유되어 있지 않았던 $\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ 와 NaCl 의 추가공급은 가용성 인산 생성량을 약간 증가시켰다. 가용성 인산 생성을 위한 최적배지 조성은 1.5% glucose, 0.005% urea, 0.3% $\text{MgCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$, 0.01% $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$, 0.01% $\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ 및 0.01% NaCl 이었다. 최적 종균 접종량은 2.0%(v/v)이었으며, 배지량 20-50 ml/250-ml flask 및 200 rpm에서 최대의 가용성 인산 생성능을 나타내었다. 최적배지에 EDTA의 첨가는 균체 생육과 가용성 인산 생성능을 모두 저해하였다.

감사의 글

이 논문은 부산대학교 자유과제 학술연구비(2년)에 의하여 연구되었으며, 이에 감사드립니다.

참 고 문 헌

- Vassilev N., Baca M. T., Vassileva M., Franco I., Azcon R., 1995, Rock phosphate solubilization by *Aspergillus niger* grown on sugar-beet waste medium, *Appl. Microbiol. Biotechnol.*, 44, 546-549.

Table 5. Effect of EDTA addition on $\text{Ca}_3(\text{PO}_4)_2$ solubilization by *Pseudomonas fluorescens* RAF 15

Experiment	Final pH	Soluble P (mg/l)	Growth (A_{660})
Optimum medium + inoculum(2%, v/v)	4.0	845	0.815
Optimum medium + 0.05% EDTA + inoculum(2%, v/v)	4.7	669	0.656
Optimum medium + 0.05% EDTA	5.9	85	0.006

- 2) Narsian V., Patel H. H., 2000, *Aspergillus aculeatus* as a rock phosphate solubilizer, *Soil Biol. Biochem.*, 32, 559-565.
- 3) Reyes I., Bernier L., Simard R. R., Antoun H., 1999, Effect of nitrogen source on the solubilization of different inorganic phosphates by an isolate of *Penicillium rugulosum* and two UV-induced mutants, *FEMS Microbiol. Ecology* 28, 182-190.
- 4) Vassilev N., Vassileva M., 2003, Biotechnological solubilization of rock phosphate on media containing agro-industrial wastes, *Appl. Microbiol. Biotechnol.*, 61, 435-440.
- 5) Rodriguez H., Reynaldo F., 1999, Phosphate solubilizing bacteria and their role in plant growth promotion, *Biotechnol. Adv.*, 17, 319-339.
- 6) Illmer P., Schinner F., 1992, Solubilisation of inorganic phosphates by microorganisms isolated from forest soils, *Soil Biol. Biochem.*, 24, 389-395.
- 7) Illmer P., Schinner F., 1995, Solubilisation of inorganic calcium phosphates: solubilisation mechanisms, *Soil Biol. Biochem.*, 27, 257-263.
- 8) Park K. H., Son H. J., 2006, Isolation and characterization of insoluble phosphate-solubilizing bacteria with antifungal activity, *Kor. J. Microbiol.*, 42, 223-229.
- 9) Rodriguez H., Gonzalez T., Selman G., 2000, Expression of a mineral phosphate solubilizing gene from *Erwinia herbicola* in two rhizobacterial strains, *J. Biotechnol.*, 84, 155-161.
- 10) Clesscerl L. S., Greenberg A. E., Eaton A. D., 1998, Standard methods for the examination of water and wastewater, 20th ed., APHA-AWWA-WEF, Washington, D.C.
- 11) Nautiyal C. S., Bhaduria S., Kumar P., Lal H., Mondal R., Verma D., 2000, Stress induced phosphate solubilization in bacteria isolated from alkaline soils, *FEMS Microbiol. Lett.*, 182, 291-296.
- 12) Pirt S. J., 1975, Principles of microbe and cell cultivation, John Wiley & Sons, New York.