

Nd³⁺ 对 GA₃ 诱导小麦 α -淀粉酶活性的促进作用

陈靠山 周 燮 彭正华 徐 焱 陈坤明

(南京农业大学农学系, 南京 210014)

摘要

1 ppm Nd³⁺ 能够明显促进 GA₃ 对 α -淀粉酶的诱导, 使该酶活性提高 70%, 并降低半粒小麦电解质外渗。Nd³⁺的主要效应之一在于缩短 GA₃ 作用的滞后期。其增效现象在 GA₃ 诱导 α -淀粉酶的线性浓度范围内, 均较显著。Nd³⁺本身不能诱导 α -淀粉酶, 未发现其对离体酶活性与还原糖显色有影响。

关键词: Nd³⁺; GA₃; α -淀粉酶; 小麦

许多证据表明, 稀土元素对植物种子萌发具有促进作用^[9]。笔者曾报道 Nd³⁺浓度在 1~10 ppm 时, 显著提高了小麦种子的萌发力, 并提高了萌发期间 α -淀粉酶的活性, 降低了物质的外渗^[9]。

目前, 已基本阐明禾谷类作物种子糊粉层 α -淀粉酶的诱导机理, 即 GA₃ 诱导了 α -淀粉酶的产生并增加其同功酶谱带数^[10], Jacobsen 等^[9]用分子杂交技术证明, GA₃ 在转录水平上促进 α -淀粉酶的合成。而 ABA 对 α -淀粉酶的 mRNA 的转录有抑制作用^[9]。为了更进一步揭示 Nd³⁺ 促进小麦种子萌发的原因, 本文以无胚半粒小麦做实验材料, 经反复实验, 发现 Nd³⁺ 对 GA₃ 诱导 α -淀粉酶有明显的促进作用。

材料与方法

植物材料 小麦 (*Triticum aestivum* cv. Tao 157) 种子经粒选, 1% 次氯酸灭菌 15 min, 无菌蒸馏水反复冲洗, 去掉有胚半粒, 将 20 粒无胚种子置培养皿中, 加 15 ml 培养液(均含 1 mg·ml⁻¹ 硫酸链霉素), 24 °C 暗培养。Nd³⁺ 由 NdCl₃(分析纯) 配制。

α -淀粉酶的提取与活力测定 参照朱广廉^[2]介绍的方法提取 α -淀粉酶, 即将培养液与半粒小麦一起匀浆, 5 000 rpm 离心 15 min, 定容至 25 ml, 70 °C 保温 15 min 以灭活 β -淀粉酶。取 1 ml 酶液测定其在 37 °C、20 min 水解产生的还原糖量。反应系统为 0.1 mol/L, pH 5.6 Na₂HPO₄-柠檬酸缓冲液 5 ml, 加 1% 淀粉 1 ml, DNS(3,5-二硝基水杨酸) 法测定还原糖^[3]。

α -淀粉酶的体外处理 在反应系统中加入不同浓度 Nd³⁺, 测定 α -淀粉酶活力。

Nd³⁺ 对麦芽糖 DNS 法显色的影响 配制含不同浓度 Nd³⁺ 的 1 mg·ml⁻¹ 麦芽糖溶液, 用 DNS

法显色并测定 O.D_{520} 值。

培养介质电导率的测定 用 DDB-6200 型电导率仪(上海雷磁仪器厂产)于培养前后测定培养液的电导率, 温度 24℃。

结 果

一、不同浓度 Nd^{3+} 对 GA_3 诱导 α -淀粉酶及对培养介质电导率的影响

为了揭示 Nd^{3+} 的效应, 采用 10^{-6} mol/L 的 GA_3 与不同浓度 Nd^{3+} 的培养液培养无胚半粒小麦, 50h 后对 α -淀粉酶活力测定结果表明(图 1), 缺乏 GA_3 时, Nd^{3+} 处理的 α -淀粉酶活力很低, 不超过 $2\mu\text{g} \cdot \text{min}^{-1}$ 半粒, 相似于或低于不加 Nd^{3+} 的, 说明 Nd^{3+} 本身不能诱导 α -淀粉酶。当 GA_3 存在时, α -淀粉酶活力与 Nd^{3+} 浓度之间呈下述关系: Nd^{3+} 浓度为 1 与 5 ppm, α -淀粉酶活力均高于单加 GA_3 的对照, 以 1 ppm Nd^{3+} 的效应最为显著, 酶活力比单加 GA_3 的增加了 70%。 Nd^{3+} 浓度大于 10 ppm 则呈抑制效应, 并随浓度的提高而抑制加强。这与我们发现 Nd^{3+} 促进小麦种子萌发的浓度相符^[3]。 Nd^{3+} 的作用需以 GA_3 的存在为前提, 即 Nd^{3+} 促进种子萌发的作用与它促进 GA_3 效应的强度有关。

GA_3 诱导小麦糊粉层 α -淀粉酶时, 无胚半粒种子介质的电导率上升(9.4%), 可是, 1 与 5 ppm Nd^{3+} 处理介质的电导率在种子培养 50h 后仍保持原处理前的水平, 相当于此对照(409)的 92% 左右。但是, 10~20 ppm Nd^{3+} 处理的介质电导率却显著增加, 分别比对照高 4.8% 和 20%(表 1)。

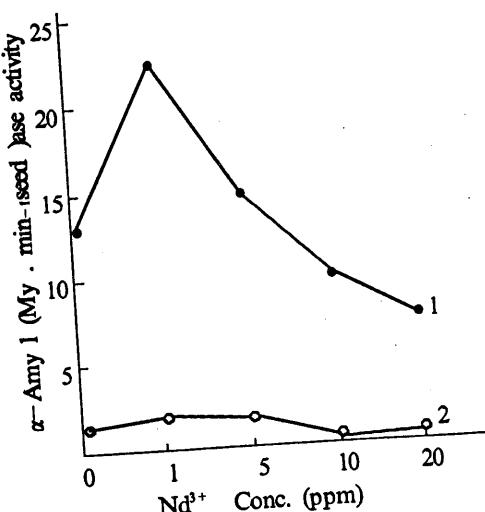


图 1 不同浓度 Nd^{3+} 对 GA_3 诱导 α -淀粉酶的影响

Fig. 1 The effect of different concentrations of Nd^{3+} on α -amylase induced by GA_3

1. 10^{-6} mol/L $\text{GA}_3 + \text{Nd}^{3+}$ 2. Nd^{3+}

表 1 半粒小麦种子培养前后电导率的变化
Table 1 The changes of electroconductivity of media solution during culture of embryo-less seeds

| Electroconductivity ($\mu\Omega \cdot \text{cm}^{-1}$) | Nd^{3+} (ppm) | | | | |
|---|------------------------|-----|-----|-----|-----|
| | 0 | 1 | 5 | 10 | 20 |
| Before culture | 374 | 374 | 376 | 383 | 390 |
| After culture for 50 h | 409 | 379 | 378 | 429 | 491 |

上述结果显示: 当低浓度 Nd^{3+} 对 GA_3 诱导 α -淀粉酶活性呈正效应时, 小麦半粒种子介质电导率几乎不变。而较高浓度 Nd^{3+} 对 GA_3 诱导 α -淀粉酶产生负效应时, 介质电导率明显增加。这两种过程的同步变化暗示 Nd^{3+} 可能影响质膜结构与透性。

二、 1ppm Nd^{3+} 促进 GA_3 诱导 α -淀粉酶的时间进程

研究 Nd^{3+} 对 GA_3 诱导 α -淀粉酶作用的时间进程, 可进一步揭示 Nd^{3+} 对 GA_3 诱导淀粉酶的增效作用实质。图 2 可见, 无 Nd^{3+} 对照经 36h 培养, α -淀粉酶活性开始升高。随着时间的推移, 酶活性呈线性增加, 60h 后达到 36 单位, 与 Hetherington 等的实验结果相似^[7]。在 1ppm Nd^{3+} 存在下培养 24h, 酶活性就开始升高, 36h 后活力高达 27 单位。48h 与 60h 仍明显高于仅用 $10^{-8}\text{ mol/L GA}_3$ 处理的对照。说明 Nd^{3+} 促进 GA_3 对 α -淀粉酶诱导的原因之一在于缩短了 GA_3 作用的滞后期, 即减少了诱导酶的准备时间。联系本文表 1 的结果, 以及作者前文的结果^[5], 表明 Nd^{3+} 促进 GA_3 的作用与膜确有重要的关系, 值得深入研究。

三、 1ppm Nd^{3+} 对不同浓度 GA_3 诱导 α -淀粉酶的影响

为了查清 Nd^{3+} 离子对 GA_3 作用的特点, 以 1ppm Nd^{3+} 与不同浓度 GA_3 溶液培养无胚半粒小麦, 相应的对照不加 Nd^{3+} 。50h 后, 对照的 α -淀粉酶活力与 GA_3 浓度在 10^{-9} ~ 10^{-7} mol/L 之间呈线性相关, 当浓度高于 10^{-7} mol/L 时, 酶活性不再提高。说明 GA_3 诱导 α -淀粉酶有饱和现象, 可能为糊粉层细胞质膜外侧的 GA_3 受体量所限制^[8], 当 Nd^{3+} 存在时, α -淀粉酶活性在 GA_3 作用的线性浓度区间均有所提高。如 GA_3 浓度为 10^{-7} 和 10^{-8} mol/L 时, Nd^{3+} 处理后, 酶活力均可达到相应对照的 1.5 倍以上, 当 GA_3 浓度持续增大时, Nd^{3+} 不仅无促进作用, 甚至有负作用(图 3)。我们通过反复实验证实了这一结果, 表明 Nd^{3+} 与 GA_3 之间必须有一定比例, 才具有促进效应。有关稀土三价离子络合性能研究显示, Nd^{3+} 等具有极强的络合能力, 常能与氨基酸、核苷酸形成 1:1 的稳定络合物^[9]。 GA_3 分子具有羟基与羧基, 推测也可与 Nd^{3+} 形成某种络合物而起作用。这方面有待于从化学角度深入研究。

四、 Nd^{3+} 对离体 α -淀粉酶及麦芽糖显色的影响

提取与分离的 α -淀粉酶在不同浓度 Nd^{3+} 的反应系统中活力并无明显差异, Nd^{3+} 浓度并不影响酶活力, 低浓度 Nd^{3+} 不表现促进效应, 高浓度 Nd^{3+} 也未显示抑制效应(图 4)。在不同浓度 Nd^{3+} 中, 麦芽糖与 3,5-二硝基水杨酸显色后, O.D_{520} 值也无显著差异。可见 Nd^{3+} 对 α -淀粉酶活力的促进效应与其诱导过程有关。

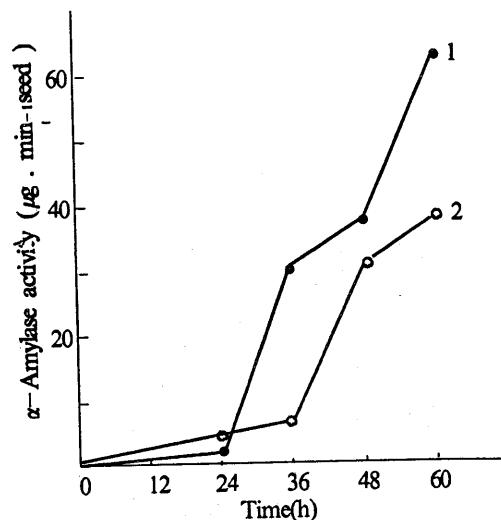
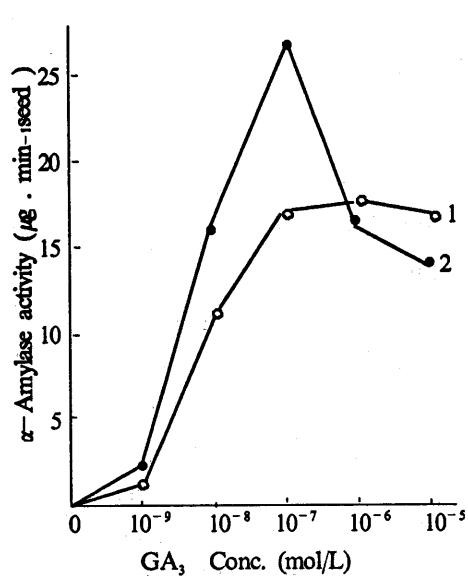
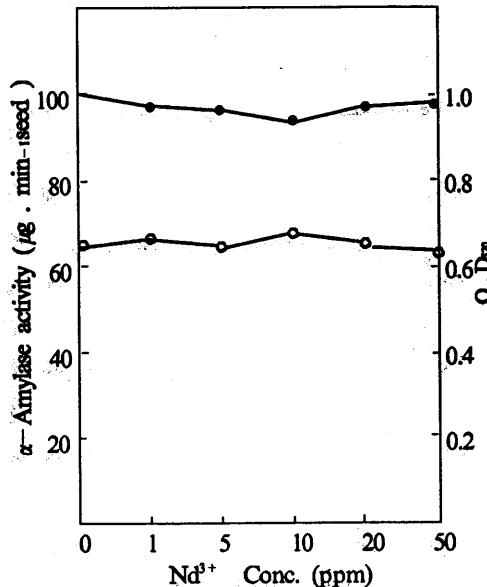


图 2 Nd^{3+} 促进 GA_3 诱导 α -淀粉酶的时间进程

Fig. 2 Time course of Nd^{3+} on the α -amylase promotion induced by GA_3

- 1. $\text{GA}_3 10^{-8}\text{ mol/L} + \text{Nd}^{3+} 1\text{ ppm}$
- 2. GA_3

图 3 Nd^{3+} 对不同浓度 GA_3 诱导 α -淀粉酶的效应Fig. 3 The effect of 1 ppm Nd^{3+} on the inductionof α -amylase by different concentrations of GA_3 1. $\text{GA}_3 + \text{Nd}^{3+}$ 2. GA_3 图 4 不同浓度 Nd^{3+} 对 α -淀粉酶体外活性与麦芽糖 DNS 法显色的影响Fig. 4 The effect of different concentrations of Nd^{3+} on the activity of α -amylase *in vitro* and the reaction of maltase with DNS reagent1. α -amylase activity2. O. D.₂₅₀

讨 论

前人对 GA_3 诱导 α -淀粉酶的作用机理的研究发现, GA_3 的作用除了提高 α -淀粉酶 mRNA 的转录外, 还与另外一种称为 GA_3 受体的蛋白有关。Hooley 等确实发现大麦糊粉层细胞的质膜外侧有 GA_3 受体的存在^[8], Jonscs 等^[10]的研究已表明, 在 GA_3 诱导 α -淀粉酶产生之前, 糊粉层细胞的内质网必须先行增生。Vakharia 等^[11]则发现, 这一增生过程伴随着磷酯的代谢。可见, GA_3 诱导 α -淀粉酶的过程已基本清晰。 Nd^{3+} 是一种稀土元素, 此类元素的生理已被确认^[1,4,5,6]。本文结果揭示, 1 ppm Nd^{3+} 是通过提高 GA_3 的作用而产生效应, Nd_{3+} 缩短 GA_3 作用的滞后期, 从而加快了 GA_3 对 α -淀粉酶诱导的准备时间。最近, Hetherington 等报道^[7], GA_3 诱导 α -淀粉酶出现前, 即刺激了磷酯酰胆碱“头部”的转换, 这充分说明该过程与膜的结构及功能的变化密切相关。 Nd^{3+} 降低小麦种子萌发期间电解质外渗^[9]和半粒小麦电解质外渗, 由此可推论 Nd_{3+} 对 GA_3 的促进效应用于它对膜的作用。有不少证据证明稀土

元素影响膜的透性^[2], 李世清等^[1]报道 La^{3+} 提高小麦幼苗弱发光值, 推测是增加了膜的不饱和脂肪酸。我们曾发现, Nd^{3+} 抑制水分胁迫情况下小麦叶 K^+ 的外渗量(未发表资料)。这种膜结构的改变也可能有利于 GA_3 与受体的作用。另外, Nd^{3+} 离子半径(100pm)与 Ca^{2+} (99pm)非常接近, 又具有高度的络合力^[4], 提示它很可能与 $\text{Ca}-\text{CaM}$ 系统有关。有关 Nd^{3+} 促进 GA_3 效应的机理, 仍有待深入探讨。

参考文献

- [1] 李世清、冯春奎、周映忠, 稀土对苗期小麦一些生理影响。陕西农业科学, 1992, (2):7-8.
- [2] 朱文廉等, 植物生理学实验。北京大学出版社, 1990, 175-178.
- [3] 张龙翔等, 生物化学实验技术和方法。人民教育出版社, 1981, 9-10.
- [4] 杨频, 生物化学中的稀土元素。化学通报, 1985, 31(7):31-36.
- [5] 陈靠山、张利平、高荣、王运博, Nd^{3+} 促进小麦种子萌发的生理机制。甘肃科学 1993, 5(1):67-71.
- [6] 郭伯生等, 农业中的稀土。中国农业科学出版社, 1988, 31-38.
- [7] Hetherington, P. R., D. L. Laidman, Influence of gibberellic acid and the Rht3 gene on choline and phospholipid metabolism in Wheat aleurone tissue. J. Exp. Bot., 1991, 42:1357-1362.
- [8] Hooley, R., M. H. Beale, S. T. Smith, et al., Novel affinity probe for gibberellin receptor in aleurone protoplast of *Avena sativa* in: Rood, S. B. and Pharis, R. P. (eds), Plant Growth Substance, 1988, Springer-Verlag, New York, 36-48.
- [9] Jacobsen, J. V., L. R. Beach, Control of transcription of α -amylase and rRNA gene in barley aleurone protoplast by gibberellin and abscisic acid. Nature, 1985, 316(6025):275-277.
- [10] Jones, R. L., J. V. Jacobsen, The role of endoplasmic reticulum in the synthesis and transport of α -amylase in barley aleuron layer. Planta, 1982, 156:421-432.
- [11] Vakharia, D. N., C. A. Brearley, M. C. Wilkinson, et al., Gibberellin modulation of phosphatidyl-choline turnover in wheat aleurone tissue. Planta, 1987, 172:502-507.

THE PROMOTION OF Nd^{3+} ON α -AMYLASE ACTIVITY INDUCED BY GIBBERELLIC ACID

Chen Kaoshan Zhor Xie Peng Zhenghua Xu Yan Chen Kunming

(Agronomy Department, Nanjing Agricultural University, Nanjing 210014)

Abstract

1ppm Nd^{3+} promoted the α -amylase activity induced by gibberellic acid at concentrations from 10^{-9} to 10^{-7} mol/L in embryo-less wheat seed. The activity of α -amylase in the seed treated with 1ppm Nd^{3+} and 10^{-8} mol/L GA_3 was 70% more than that just treated with GA_3 .

Nd³⁺(1ppm) did not induce α -amylase activity and did not effect the enzyme activity in vitro, but it shortened the stagnant time of GA₃ action. It also decreased the electroconductivity of the medium in which the embryo-less seeds were cultured.

Key words: Nd³⁺; Gibberellic acid; α -amylase; Wheat