# The Correlation Studies on the Responses of Directional Elongation to a Centrifugal Force in Tobacco BY-2 Cells

Hailong Yan<sup>1,2</sup>, Jia Liu<sup>1</sup>, Yan Zeng<sup>1</sup>, Yaling Wang<sup>1</sup>, Na Guo<sup>1</sup>, Anna Li<sup>1</sup>, Xingchun Tang<sup>1\*</sup>

<sup>1</sup>School of Life Science, Hubei University, Wuhan

<sup>2</sup>School of Life Science, Wuhan University, Wuhan

Email: \*tangxingchun@hubu.edu.cn

Received: Feb. 17<sup>th</sup>, 2014; revised: Mar. 20<sup>th</sup>, 2014; accepted: Apr. 1<sup>st</sup>, 2014

Copyright © 2014 by authors and Hans Publishers Inc.

This work is licensed under the Creative Commons Attribution International License (CC BY).

http://creativecommons.org/licenses/by/4.0/



**Open Access** 

#### **Abstract**

In this study, the protoplasts from tobacco BY-2 (*Nicotiana tabacum*) were used to determine whether cells can be induced to expand in a preferential direction in response to an externally applied centrifugal force. Spherical protoplasts were embedded into agarose block. Constant uniaxial pressure released by a centrifugal force was imposed on the block. The results showed that protoplasts elongated with a preferential axis oriented perpendicularly to the applied force direction, according to a certain dose-dependent relation between the intensity of centrifugal force and the stress induced responses. The microtubules with centrifuged protoplasts were found to be oriented parallel to the centrifugal force direction.

#### **Keywords**

Nicotiana Tabacum, Protoplast, Centrifugal Force, Cellular Elongation

# 烟草BY-2原生质体定向伸长对离心力响应的 相关性研究

严海龙1,2, 刘 佳1, 曾 艳1, 王亚玲1, 郭 娜1, 李安娜1, 汤行春1\*

1湖北大学生命科学学院,武汉

\*通讯作者。

<sup>2</sup>武汉大学生命科学学院,武汉 Email: \*<u>tangxingchun@hubu.edu.cn</u>

收稿日期: 2014年2月17日: 修回日期: 2014年3月20日: 录用日期: 2014年4月1日

# 摘要

本研究以烟草BY-2细胞为材料,在单细胞水平探讨应力条件对植物细胞定向伸长的影响。将烟草原生质体包埋于琼脂糖凝胶块中,通过施加不同大小的离心力和在恒定的施力条件下处理不同时间分析应力与细胞定向伸长的相关性。结果表明,在恒定施力条件下,原生质体的定向伸长与施力时间密切相关,倾向以垂直于应力方向伸长,且细胞的定向伸长与应力强度存在剂量关系。细胞微管骨架与离心力的方向平行。

# 关键词

烟草,原生质体,应力,细胞伸长

# 1. 引言

细胞生长和分裂是生命的重要特征之一,它是经过严密的时间调控和空间调控而得以完成的。严密的时间调控,使细胞通过细胞周期的各个时期,经过细胞核的一系列变化把遗传物质准确地平均分配至两个子细胞,完成核分裂。细胞分裂又通过严密的空间调控,精确地分割细胞质并分配细胞器,选择特定分裂位点进行胞质分裂,使每个子细胞有足够的细胞质开始自己的生命周期[1][2]。

机械力作为一种特定的物理刺激形式普遍存在于自然条件下植物所处的环境之中,应力与生长关系 逐渐成为物理学家和生物学家所关心的课题。关于植物对应力刺激的生物学效应已由宏观水平逐渐深入 到细胞和分子水平探讨其机理。1993 年,Cosgrove 教授系统地研究了植物细胞壁的力学性质,并阐述与 细胞生长之间的关系。他首先从细胞壁的结构入手,然后进行了细胞壁的应力/应变率、蠕变和应力松弛 实验,建立了植物细胞的生长模型[3]。后来,人们逐步开始从分子机理探讨细胞如何感受力的信号。植 物对环境信息的响应可以分为三个主要的阶段:植物体对刺激的感受,细胞信号转导(信号的产生、传递 和转换),以及随后在下游生物化学过程方面的变化。动物细胞感受机械刺激的机制为植物的研究提供了 参考模式[4]。目前,许多人认为在植物中可能存在整合素或整合素的类似物,机械应力施加于这种细胞 表面的粘附受体,活化细胞内的信号转导途径并诱导相应的基因转录。Nagpal 和 Quatrano(1999)用一种 脊椎动物的抗 β1 整合素抗体筛选表达文库,从拟南芥中获得了 Atl4a 的完整 cDNA,它编码一个 43 kD的蛋白质,该蛋白部分地定位于细胞膜上并与整合素具有同源性。Laval(1999)等从拟南芥中找到了另一 个包含 β-整合素的 cDNA 克隆,它编码一个 70 kD 的蛋白质,它主要定位在质膜上[5]。因此,人们逐渐 相信,类整合素可能在植物对机械信号的转换中发挥了非同寻常的作用。钙离子(Ca<sup>2+</sup>)已被许多研究工作 证实是植物细胞信号转导过程中重要的第二信使之一。近年来,在钙信号系统对机械刺激信号的传递和 转化方面也取得了一些突破性的进展。多位研究者运用了转水母发光蛋白的烟草植株,观察了触摸和风 吹等机械刺激过程中其幼苗的胞内  $Ca^{2+}$ 浓度的变化[6]-[8]。另外,有证据显示 CaM 参与了机械信号的转 导[9] [10]。然而,这些数据过多基于植物的部分组织或器官而获得。

本研究已烟草 BY-2 细胞为材料,重点探讨应力大小,以及在恒定应力条件下施力时间与细胞定向

伸长的关系。

# 2. 材料与方法

# 2.1. 原生质体的分离与包埋

取对数生长期的转微管基因的烟草 BY-2 细胞置于酶液中,黑暗 25 °C条件下酶解 4 h。酶液包含 9% 甘露醇、0.6%纤维素酶、0.5%果胶酶,pH 5.7。酶解后分离、纯化得到原生质体。将得到的原生质体与约 15 ml 的琼脂糖 MS 培养基(添加 2,4-D 1 mg/L, 6-BA 1 mg/L, 蔗糖 2%, 低熔点琼脂糖 0.6%)混合均匀,pH 5.8,最终细胞密度约为  $0.5 \times 10^5$ /mL。琼脂冷却后制成尺寸为 0.5 cm  $\times$  1.0 cm  $\times$  4.0 cm 琼脂条。

## 2.2. 原生质体活力的测定

原生质体的活力测定用 FDA 荧光染色法。测定时 FDA 的工作浓度为 1 μg/mL,蓝光激发下镜检。细胞显绿色荧光为有活力的原生质体。

# 2.3. 细胞壁合成时间进程

原生质体培养过程中,培养 2 h 前每隔 30 min 取样, 2 h 后每隔 1 h 取样,用 Calcofluor White 染色,倒置显微镜下紫外激发下观察并取图。

## 2.4. 离心力的加载

将包埋好原生质体的琼脂条置于离心管中,在水平转的离心机上按不同的条件处理: 1) 离心力为 25 g 条件下离心 15 min、1 h、6 h、9 h、12 h; 2) 在离心力为 1 g、10 g、25 g、50 g、80 g 条件下离心 6 h。 离心完成后,取出琼脂条,置于 6 cm 培养皿中,在培养皿中添加 3 mL MS 培养基(添加 2,4-D 1 mg/L,6-BA 1 mg/L,蔗糖 2%),黑暗条件下培养 3~4 d,用倒置显微镜观察并取图。实验重复 4 次。

#### 2.5. 图象的获取与分析

显微观察和摄影采用 Olymus CK40 倒置显微镜,通过万能图象捕获软件获得。代表性的图像用 Image-Pro PLUS 软件(Media Cybernetics, Silver Spring, MD)进行形态和统计分析。每个处理至少测量 100 个细胞。

# 2.6. 统计与分析

采用 SPSS 软件对实验结果进行统计学分析。P值小于 0.05 时认为差异显著。

# 3. 结果与分析

#### 3.1. 细胞神长方向与离心力大方向存在相关性

对琼脂糖包埋后的烟草原生质体,施加 25 g 的离心力 9 h,加载完成后对样品进行显微摄像,发现原生质体未出现明显的形变,仍保持初始时圆球状(图 1B),表明离心力没有引起细胞本身的弹性形变。 25  $^{\circ}$  黑暗条件下培养 4 d 后,烟草原生质体定向伸长方向倾向与离心力的方向垂直(图 1C)。 20%的细胞伸长的方向与施力的夹角在 45°~60°,67%的细胞伸长的方向与施力的夹角在 65°~90°,表明细胞伸长方向与应力的主方向具有显著的相关性(P = 0.001,图 2B)。相对未加载力的组群中,细胞伸长的的方向没有任何偏向性(图 1D),是随机的(P = 0.73,图 2A)。

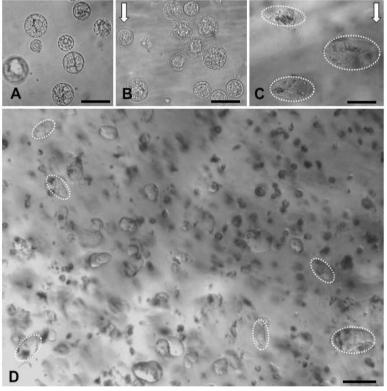
#### 3.2. 离心力的大小与细胞伸长存在剂量效应

为了测试应力大小是否与细胞伸长存在剂量关系,在保持施加离心力时间不变的条件下,分别预设施力

大小为  $1\,g$ 、 $11\,g$ 、 $25\,g$ 、 $50\,g$  和  $80\,g$ 。图 3 结果表明,施力大小与细胞的定向伸长存在明显相关性(P < 0.01)。 当施加力的强度低于  $10\,g$  时,应力大小与细胞的定向伸长不具相关性。随着应力的增加,细胞沿同一轴向定向伸长的趋势增强。但是,当应力强度大于  $50\,g$  时,细胞的活力明显降低,60%的细胞不发生任何膨胀,最后褐化死亡。

# 3.3. 施力时间与细胞伸长的关系

应力大小与细胞伸长存在一定的剂量关系,是否在相同力的条件下,施力时间也与细胞伸长存在相关性。为了证实这个假设,在施力大小为 25 g 恒定条件下,选定施力时间分别为 15 min、30 min、3 h、6 h、9 h、12 h、24 h。图 4 结果表明,离心 7~9 h 后培养,细胞的伸长与应力的方向具有明显的相关性,低于这个时间。细胞伸长的相关性不明显。时间超过 9 h 后,细胞伸长的数量降低,细胞活力测定表明,



**Figure 1.** Microscopic observation of tobacco protoplasts embedded in agarose gel. (A) The protoplasts unloaded centrifugal force; (B) The protoplasts did not exhibit obvious plastic deformation immediately after loading 9 h. White arrow shows the orientation of centrifugal force; (C) After incubation for 4 d, the protoplasts tended to elongation with an axis perpendicular to the externally applied centrifugal force. The white dotted ellipses show the cell's outline. White arrow shows the orientation of centrifugal force; (D) The orientation of the protoplasts elongation is random under the culture for 4 d without loading centrifugal force. The white dotted ellipses show the cell's outline. Bar = 20  $\mu$ m in (A), (B), (C) and Bar = 30  $\mu$ m in (D)

图 1. 烟草原生质体包埋琼脂块中施力前后显微图像。A 图为离心前的状态;B 图为离心9 h 后培养前的状态,原生质体没有明显的形变,白色箭头示力的方向;C 图为离心后培养 4 d 的细胞,细胞伸长的方向倾向与应力方向垂直,白色椭圆虚线示细胞轮廓,白色箭头示应力方向;D 图为没有施加应力培养 4 d 的细胞,白色椭圆虚线示部分细胞的轮廓。图  $A \times B \times C$  中  $Bar = 20 \ \mu m$ ,图 D 中的  $Bar = 30 \ \mu m$ 

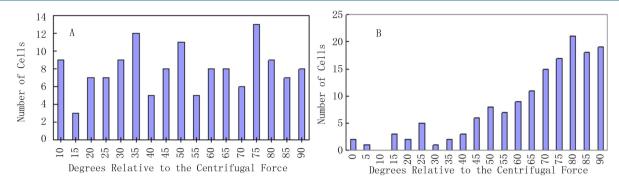


Figure 2. Distributions of the axis of elongation of regenerated protoplasts cultured for 4 d. The axis of elongation, relative to the direction of the centrifugal force, was measured for >150 cells per experiment. Values represent the sum of four separate experiments. (A) Cells that were not centrifuged. P = 0.73; (B) Cells that were centrifuged for 9 h. P = 0.001. The P values indicate the probability that the distributions are random

图 2. 烟草原生质体培养 4 d 后细胞伸长轴与应力方向夹角分布图。图 A 为未施力情况。P=0.73 图 B 为施力后的情况,P=0.001。实验数据统计 150 个细胞。夹角指椭圆长轴与应力面所形成的角度

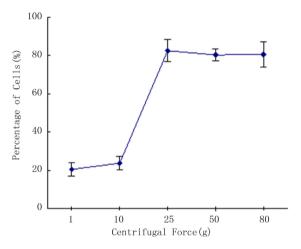


Figure 3. Effect of the intensity of loading force on the preferential orientation of embedded protoplasts 图 3. 离心力强度对烟草原生质体伸长的影响

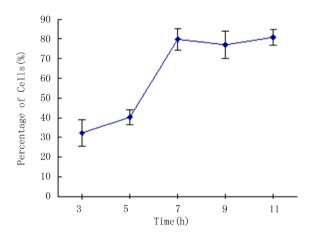


Figure 4. Effect of loading force time on the preferential orientation of embedded protoplasts 图 4. 施力时间对烟草原生质体伸长的影响

细胞的活力下降,培养过程中部分细胞逐渐死亡。

#### 3.4. 原生质培养过程中细胞壁合成的时间进程

实验表明,在恒定应力条件下,细胞定向伸长与施力的时间存在相关性。为了证实细胞定向伸长是否要求细胞具有完整的细胞壁来固定细胞发育轴向并通过细胞壁-质膜-骨架这个整体来参与应力响应过程。实验采用荧光染料 Calcofluor White(荧光增白剂)确定烟草原生质体培养过程中新细胞壁合成进程。结果表明,烟草原生质体从 2 h 开始合成新的细胞壁(图 5A),随着细胞的进一步培养,新合成的细胞壁以patch 的形式沉积在细胞表面(图 5B~E)。直到 7~8 h 后,整个原生质体表面出现均匀的荧光(图 5F~H),说明细胞表面新的细胞壁合成完全。

# 3.5. 微管骨架与离心力之间的关系

前人研究表明,细胞定向伸长与细胞骨架系统存在一定联系。为了证实细胞骨架对应力的响应导致 微管重排,从而引起细胞定向伸长的行为。实验以微管结合蛋白与 GFP 构成融合蛋白的转基因烟草为材料。实验表明,微管骨架在施力前,细胞核处于细胞的中央,微管从细胞核表面向细胞周质呈网状放射性排列(图 5I~J)。施力后,细胞核逐渐位移偏向细胞的一端,且微管呈成束状排列趋向平行于应力的方向

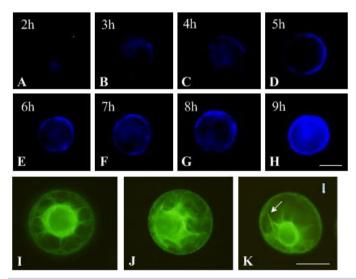


Figure 5. Change of cell wall synthesis during the course of tobacco protoplast culture and cortical microtubules reorientation protoplasts subjected to a centrifugal force. (A)-(H) Showed the change of cell wall synthesis that was stained with Calcofluor White every 1 h during the course of protoplasts culture; (I)-(K) Showed the change of cortical microtubule; (I)-(J) Indicated uncentrifuged protoplasts have cortical microtubules that arranged in a random configuration; (K) showed that cortical microtubules are arranged in a relatively parallel configuration relative to the centrifugal force. The white thick arrow shows the orientation of centrifugal force, and the thin arrow shows that the microtubule bundles. Bar = 20  $\mu$ m

图 5. 烟草原生质体培养过程细胞壁合成的时间进程与微管变化图。图 A~H 为细胞壁合成时间进程,原生质体培养过程中每隔 l h 取样, 荧光染料 Calcofluor White 显示新合成的细胞壁。图 I~K 为原生质体受力前后微管骨架的变化,图 I~J 为受力前微管的分布,微管从细胞核表面向细胞表面呈网状排列,图 K 显示原生质体受力后的微管骨架分布,主要微管成束状与应力方向平行,白色粗箭头示应力方向,细箭头示。Bar = 20 μm

(图 5K)。这一结果与前人报道结果相同[11]。

# 4. 讨论

目前,已有很多工作在植物组织、器官和细胞水平上采用不同的实验方法探讨了植物细胞对外界应 力响应的生物学反应,结果表明外界应力与植物细胞的生长发育存在明显的关联性[12]。本文以离心力作 为外在的机械应力,测试了不同强度的应力以及在恒定应力条件施力时间对植物细胞的活力和细胞定向 伸长的影响,结果表明外界应力与细胞的伸长反应存在剂量依赖的关系。随着应力的增强,细胞的活力 降低,推测可能是由于植物细胞难以通过生理补偿应对极性生理损伤而产生一种自主凋亡[7] [13],这需 要实验进一步证实。植物在整个生长环境中随时都受到来自外界或细胞间的应力作用,而这些力通常是 长期起作用的。为了验证外界应力是在瞬时或者短时能否引起细胞产生形变响应,实验检测施力不同时 间下细胞形变状况,施力后细胞培养起始时期,细胞的形态未发生明显塑性形变,与未施力下的形态一 样保持原生质体的圆形状。这表明,细胞的定向伸长不是由于外界应力导致细胞本身形变而引起的,而 是细胞感受外界应力信号后为将来的细胞伸长提供指导性信息。实验结果还表明,细胞对外界应力信号 的感应不是瞬时过程,而是有一定的累积效应。有研究表明,对烟草细胞施加 15 min 的离心力后,细胞 就能以倾向性的定向伸长响应力学信号[11]。然而,本实验多次结果表明,对细胞的施力时间至少在 6 小时左右才能更好地表现出细胞倾向性定向伸长与应力的相关性。植物细胞形状的控制需要细胞壁的伸 展性和刚性等综合因素作用,细胞壁能为完整细胞的形状提供物理限制[14]。实验对原生质体细胞壁合成 的时间进行研究表明,新细胞壁的完全再生,与应力条件下原生质体的倾向性伸长是一致的,这就暗示 细胞对应力的响应要求细胞结构的完整性从而影响细胞的进一步发育。

对动物细胞研究表明,动物细胞外部应力与细胞骨架张力作用的位点位于细胞表面的黏附点,包括细胞间的黏附和细胞与胞外基质的黏附[15]。这暗示细胞质和胞外基质的联系与细胞的发育有关。细胞壁-质膜-微管骨架是植物细胞生长发育的完整统一体。许多研究已证实机械应力对植物细胞周质微管产生较大影响[16]-[18]。本实验结果也证实了外界应力引起细胞微管骨架系统的重排。尽管没有明显证据表明周质微管的重排与外界应力施加时间之间的对应关系,但是毋庸置疑的是细胞骨架与细胞壁明显构成植物细胞完整的功能整体。在应力响应事件中,微管作为细胞内物质运输的轨道,它感受外界应力后引起的重排,可以指导新合成细胞壁的沉积位点。

#### 项目基金

湖北省教育厅杰出中青年基金(Q20081013)和国家自然科学基金(30970279)资助。

# 参考文献 (References)

- [1] Starr, C. and Taggart, R. (1995) Biology, the unity and diversity of life. 7th Edition, Wadsworth Publishing Company, 140-153.
- [2] Lloyd, C. and Buschmann, H. (2007) Plant division: Remembering where to build the wall. *Current Biology*, **17**, 1053-1055.
- [3] Cosgrove, D.J. (1993) Wall extensibility: Its nature, measurement and relationship to plant cell growth. *New Phytologist*, **124**, 1-23.
- [4] Moller, S.G. and Chuan, N.H. (1999) Interactions and intersections of plant signaling pathways. *Journal of Molecular Biology*, **293**, 219-234.
- [5] Nagpal, P. and Quatrano, R.S. (1992) Isolation and characterization of a cDNA clone from *Arabidopsis thaliana* with partial sequence similarity to integrins. *Gene*, **230**, 33-40.
- [6] Knight, M.R., Smith, S.M. and Trewavas, A.J. (1992) Wind-induced plant motion immediately increases cytosolic calcium. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America*, **89**, 4967-4971.

- [7] Haley, A., Russell, A.J., Wood, N., et al. (1995) Effect of mechanical signaling on plant cell cytosolic calcium. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 92, 4124-4128.
- [8] Trewavas, A. and Knight, M. (1994) Mechanical signaling, calcium and plant form. *Plant Molecular Biology*, **26**, 1329-1341.
- [9] Braam, J. and Davis, R.W. (1990) Rain-, wind-, and touch-induced expression of calmodulin and calmodulin-related Genes in *Arabidopsis*. *Cell*, **60**, 357-364.
- [10] Cormacl, E.M. and Braam, J. (2003) Calmodulins and related potential calciums ensors of *Arabidopsis*. *New Phytologist*, **159**, 585-598.
- [11] Wymer, C.L., Wymer, S.A., Cosgrove, D.J. and Cyr, R.J. (1996) Plant cell growth responds to external forces and the response requires intact microtubules. *Plant Physiology*, **110**, 425-430.
- [12] 刘贻尧, 王伯初, 赵虎成, 等 (2000) 植物对环境应力刺激的生物学效应. 生物技术通讯, 3, 219-222.
- [13] Lynch, T.M. and Lintilhac, P.M. (1997) Mechanical signals in plant development: A new method for single cell studies. *Developmental Biology*, **181**, 246-256.
- [14] Martin, C., Bhatt, K. and Baumann, K. (2001) Shaping in plant cells. Current Opinion in Plant Biology, 4, 540-549.
- [15] Reuzeau, C. and Pont-Lezica, R.F. (1995) Comparing plant and animal extracellular matrix-cytoskeleton connections: Are they alike. *Protoplasma*, **186**, 113-121.
- [16] Hush, J. and Overall, R. (1991) Electrical and mechanical fields orient cortical microtubules in higher plant tissues. *Cell Biology International Reports*, **15**, 551-560.
- [17] Cleary, A.L. (1995) F-actin redistributions at the division site in living *Tradescantia* stomatal complexes as revealed by microinjection of rhodamine-phalloidin. *Protoplasma*, 185, 152-165.
- [18] Zandomeni, K. and Schopfer, P. (1994) Mechanosensory microtubule reorientation in the epidermis of maize coleoptiles subjected to bending stress. *Protoplasma*, **182**, 96-101.