

# 一种单分子操纵 DNA-组蛋白复合物的新方法

焦卓锋, 马秋梅, 王艳伟, 冉诗勇, 杨光参\*  
(温州大学 物理与电子信息工程学院, 浙江 温州 325035)

**摘要:**介绍了在云母表面一种拉直  $\lambda$ -DNA-组蛋白复合物的新方法。借助原子力显微成像表明,该方法不但对裸  $\lambda$ -DNA 的拉直效果较好,而且可以拉直不同浓度的 DNA-组蛋白的复合物。利用此方法可以在单分子水平上研究 DNA 的复制、转录过程以及 DNA-蛋白质相互作用。

**关键词:**  $\lambda$ -DNA; 组蛋白; 原子力显微术; 拉直

中图分类号:Q 633 文献标志码:A 文章编号:1008-9497(2011)01-038-03

JIAO Zhuo-feng, MA Qiu-mei, WANG Yan-wei, RAN Shi-yong, YANG Guang-can\* (*College of Physics and Electronic Information Engineering, Wenzhou University, Wenzhou 325035, Zhejiang Province, China*)

**A new method of aligning  $\lambda$ -DNA-histone complexes at the single molecule level.** *Journal of Zhejiang University(Science Edition)*, 2011, 38(1): 038—040

**Abstract:** This paper described a new method of straightening  $\lambda$ -DNA-histone complexes on mica surface. The atomic force microscopy imaging of the samples indicated that we can not only straighten bare  $\lambda$ -DNA effectively and well, but also  $\lambda$ -DNA-histone complexes, of which the concentration of histone varied by using this method. This method can be employed in transcription process of DNA and DNA-protein interactions at the single molecule level.

**Key Words:**  $\lambda$ -DNA; histone; atomic force microscopy; aligning

近年来,拉伸 DNA 已成为研究 DNA 的一个重要手段,而原子力显微术(AFM)则极大地方便了对单分子 DNA 的观察。人们已发明许多方法来拉伸 DNA 分子:原子力显微镜微悬臂法<sup>[1]</sup>、光镊<sup>[2,3]</sup>、磁镊<sup>[4,5]</sup>、旋转法<sup>[6]</sup>、液流法<sup>[7]</sup>、吹气法<sup>[8]</sup>和分子梳技术<sup>[9]</sup>等。但目前以上方法只应用于拉伸 DNA 分子,极少应用于拉伸 DNA 与组蛋白的复合体。组蛋白是一种很重要的蛋白质,对 DNA 分子的压缩起着重要的作用,在一定范围内它可以使 DNA 分子折叠成更加有序的高级结构。活细胞或噬菌体中的 DNA 分子都以紧密堆积的形式存在,其体积仅仅是自由分散状态的  $10^{-4} \sim 10^{-6}$ ,这种结构不仅具有所占空间较小的特点,而且与基因表达的自我调控密切相关,因而具有重要的生物学意义。真核生物中,

形成染色质时组蛋白与 DNA 紧密结合。作者借助于原子力显微镜对 DNA 与组蛋白的结合能力进行了初步研究,实验中,对 DNA-组蛋白复合物进行了拉直操作,并对其他浓度组蛋白的 DNA 溶液进行了研究。通过研究被拉直的 DNA 分子吸附的组蛋白数量,可以得知组蛋白浓度变化对二者相互作用的影响,这有助于在单分子水平上研究 DNA-组蛋白的相互作用。另外,由于 DNA 与组蛋白两者均为生物大分子,它们之间的相互作用非常复杂,影响的因素也很多。本实验提供了一个研究这些相互作用的出发点,将有助于弄清通常很长的 DNA 分子(例如,人的 DNA 分子展开后的长度近两米)是通过哪些机制被折叠的。目前,从物理学的视点上对这一问题的理解仍具有挑战性,是一个值得从理论和实验

收稿日期:2010-01-27。

基金项目:国家自然科学基金资助项目(10974146);浙江省自然科学基金资助项目(Y6090222)。

作者简介:焦卓锋(1985—),男,硕士研究生,主要从事生物物理研究。

\*通信作者,E-mail:[yanggc@wzu.edu.cn](mailto:yanggc@wzu.edu.cn)

两方面深入探讨的悬而未决的科学问题。

## 1 材料和方法

### 1.1 试 剂

实验过程中超纯水电阻率 $>18\text{ M}\Omega \cdot \text{cm}$ .  $\lambda$ -DNA(48,502 bp)购于NEB公司,3-Aminopropyltriethoxysilane(APTES)和组蛋白购于Sigma公司.

在实验时,采用TE( $10\text{ mmol} \cdot \text{L}^{-1}$  Tris-HCl, pH 8.0, and  $1\text{ mmol} \cdot \text{L}^{-1}$  EDTA)作为缓冲液来稀释 $\lambda$ -DNA. 本文实验中DNA质量浓度均为 $1.5\text{ ng} \cdot \mu\text{L}^{-1}$ , DNA-组蛋白混合液先配制好,室温下培育24 h以上待用,组蛋白浓度则根据需要调节.

### 1.2 云母表面处理

实验中,采用APTES处理的云母来成像复合物<sup>[10-11]</sup>. APTES处理云母过程如下:首先取质量分数为1%的APTES水溶液约 $30\text{ }\mu\text{L}$ 滴在新解理的云母表面,放置约15 min,用超纯水冲洗约5 min,氮气吹干,然后 $120^\circ\text{C}$ 高温加热30 min,冷却后干燥器中待用.

### 1.3 拉直处理

第一步:将约 $20\text{ }\mu\text{L}$  DNA-组蛋白复合物滴在APTES处理过的云母片上(由于疏水缘故,小液滴呈现小珠状),样品沉积在云母表面约5 min,用镊子夹着云母片与桌面成45度角,氮气朝液滴上方与云母成较小角度吹液滴,液滴便会沿着表面慢慢向下移动,最终吹离表面.

第二步:接着用移液器滴约 $20\text{ }\mu\text{L}$ 纯水在云母上,用移液器枪嘴稍微接触液滴的边缘,按照第一步中液滴移动的方向慢慢吸走样品,如此重复20次左右,氮气吹干,干燥.对于裸DNA的拉直也按此操作.

### 1.4 仪器表征

原子力显微镜<sup>[12]</sup>为SPM-9600(Shimadzu, Kyoto, Japan),针尖购买自Nanoworld,力常数为 $42\text{ N} \cdot \text{m}^{-1}$ ,样品在室温下以Tapping mode在空气中成像,相对湿度为30%~40%.所有图像采集的扫描速度为2~3 Hz,像素为 $512 \times 512$ ,所有图片只经过平滑与去噪声处理.

## 2 结果和讨论

因为云母具有原子级平整度的表面,而被广泛用来作为原子力显微术样品的基底.生物样品如DNA、蛋白质等,都可被吸附在云母表面较好成像.

作者利用APTES处理过的云母片,根据材料和方法中的操作方法,首先对裸 $\lambda$ -DNA进行了拉直操作.图1为 $\lambda$ -DNA在云母表面的拉直形貌. $\lambda$ -DNA浓度均为 $1.5\text{ ng} \cdot \mu\text{L}^{-1}$ ,图1A为放大的拉直的单根 $\lambda$ -DNA,图1B为范围较大的拉直的多根 $\lambda$ -DNA.图1B中多根DNA分子链被并列地排列,表面较干净清晰,成像效果较好.如果在对样品拉直时,只做第一步,那么成像图像表面非常粗糙以致难以较好观察到DNA分子.第二步用纯水洗涤,可以洗掉云母表面所形成的盐和未吸附牢的样品<sup>[10]</sup>.所以在实验时,两步骤都不可避免,这样才能清晰成像拉直的DNA.

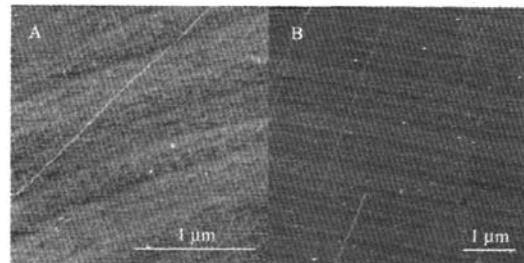


图1 AFM在APTES修饰的云母表面成像裸的拉直的 $\lambda$ -DNA

Fig. 1 AFM imaging of bare and straightened  $\lambda$ -DNA on APTES modified mica

对于裸DNA的拉直已有较深入的研究,而对结合有组蛋白的DNA拉直却鲜有介绍.基于此,作者对 $\lambda$ -DNA-组蛋白复合物在云母表面的拉直进行了尝试.在这里 $\lambda$ -DNA质量浓度为 $1.5\text{ ng} \cdot \mu\text{L}^{-1}$ ,组蛋白浓度为 $34\text{ nmol} \cdot \text{L}^{-1}$ .图2中笔直的线条为拉直的 $\lambda$ -DNA分子,线条上白色的圆点为DNA-组蛋白复合体.通过拉直,可以方便做很多工作,如测量DNA长度,找到DNA-组蛋白结合位置,统计两者结合数量等.

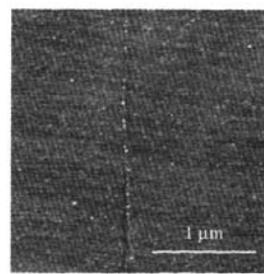


图2 云母表面为APTES处理,组蛋白浓度为 $34\text{ nmol} \cdot \text{L}^{-1}$ ,AFM成像拉直的吸附有组蛋白的 $\lambda$ -DNA

Fig. 2 AFM imaging of extended  $\lambda$ -DNA attached histones on APTES modified mica. The histone concentration is  $34\text{ nmol} \cdot \text{L}^{-1}$

文献[13]曾报道,通过荧光显微镜观察到当组

蛋白浓度很大时,分子梳技术很难把 DNA-组蛋白复合物进行完全拉直。用笔者的方法也对高浓度组蛋白情况下的 DNA 进行了研究。如图 3 所示,DNA 被较好地拉直在云母表面。其中 DNA 质量浓度为  $1.5 \text{ ng} \cdot \mu\text{L}^{-1}$ ,组蛋白浓度为  $40 \text{ nmol} \cdot \text{L}^{-1}$ 。笔者试着做更高浓度的组蛋白与 DNA 复合体研究,然而组蛋白浓度太大而导致云母无法吸附 DNA。图中白点表示 DNA 与组蛋白形成的复合体,与图 2 相比,图 3 中复合体密度要大得多。实验结果也表明,组蛋白与 DNA 的结合数量会随着组蛋白浓度增加而增加。组蛋白的参与会引起 DNA 发生一定程度凝聚<sup>[14]</sup>,要对 DNA 进行拉直必须克服这种凝聚力。虽然未能在更高浓度组蛋白存在的情况下对 DNA 进行拉直,但是,当组蛋白浓度在一定范围内时,此方法对 DNA 的拉直效果还比较好。

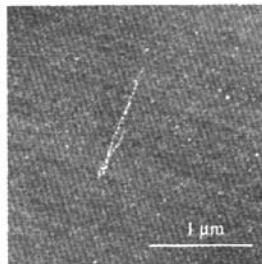


图 3 云母表面为 APTES 处理,组蛋白浓度为  $40 \text{ nmol} \cdot \text{L}^{-1}$ ,AFM 成像拉直的吸附有组蛋白的  $\lambda$ -DNA  
Fig. 3 AFM imaging of extended  $\lambda$ -DNA attached histones on APTES modified mica. The histone concentration is  $40 \text{ nmol} \cdot \text{L}^{-1}$

因为 DNA 分子链越长越倾向于缠绕在一起,对 DNA 分子链的部分拉直相对容易,然而要想把整个长的 DNA 拉直却是一个挑战。因为在对 DNA 分子链拉直时,DNA 所受到的外力要刚好适宜。太小的力不能较好拉直 DNA 分子,而太大的力很容易使 DNA 断裂。这里笔者对附着有组蛋白的  $\lambda$ -DNA 链进行了一些尝试(见图 4)。图 4 由两张图片合成,显示同一根  $\lambda$ -DNA 被较好地拉直在经 APTES 处理过的云母表面,DNA 链上附着的白点为  $\lambda$ -DNA-组蛋白复合体。通过测量知 DNA 长约 9  $\mu\text{m}$ ,而  $\lambda$ -DNA 原长约为 16.4  $\mu\text{m}$ 。文献[13]指出,组蛋白的结合会使  $\lambda$ -DNA 表观长度减小,结合的蛋白数目越多,DNA 长度也会缩短得越多。这里一方面由于组蛋白引起 DNA 长度缩短,另一方面也不排除  $\lambda$ -DNA 链被部分拉断,图中所观察到的只是整个 DNA 链的一部分。因此从不严格意义上说,此方法基本能拉直整个  $\lambda$ -DNA 分子。

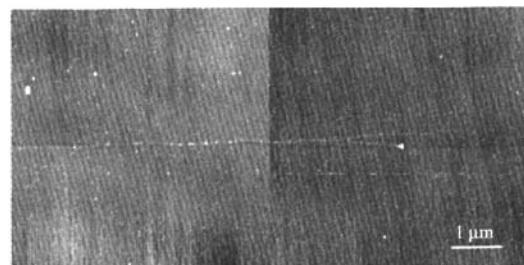


图 4 组蛋白浓度为  $34 \text{ nmol} \cdot \text{L}^{-1}$ ,AFM 成像单根的整个分子被拉直的  $\lambda$ -DNA

Fig. 4 AFM imaging of the whole length of sole and straightened  $\lambda$ -DNA, the histone concentration is  $34 \text{ nmol} \cdot \text{L}^{-1}$

### 3 结 论

此方法操作简单,重复性较好,结合了文献[8]与[15]的优点,是两种方法的有效结合。利用此方法首先对裸  $\lambda$ -DNA 在 APTES 处理的云母表面较好成像,接着也成功拉直了  $\lambda$ -DNA-组蛋白复合物。结果表明只要组蛋白浓度在一定范围内时, $\lambda$ -DNA 就能较好被拉直,且成像清晰。此方法是对 DNA 拉直技术的丰富与发展,利用此方法可以在单分子水平上研究 DNA 的复制、转录过程以及 DNA-蛋白质相互作用。

### 参考文献 (References):

- [1] ENGEL A, GAUB H, MÜLLER D. Atomic force microscopy: a forceful way with single molecules[J]. *Current Biology*, 1999, 9: 133–136.
- [2] BAUMANN C, BLOOMFIELD V, SMITH S, et al. Stretching of single collapsed DNA molecules[J]. *Biochemical J*, 2000, 78(4): 1965–1978.
- [3] STRICK T, ALLEMAND J, BENSIMON D, et al. The elasticity of a single supercoiled DNA molecule [J]. *Science*, 1996, 271(5257): 1835–1837.
- [4] SMITH S, FINZI L, BUSTAMANTE C. Direct mechanical measurements of the elasticity of single DNA molecules by using magnetic beads[J]. *Science*, 1992, 258(5085): 1122–1126.
- [5] ARAI Y, YASUDA R, AKASHI K, et al. Tying a molecular knot with optical tweezers[J]. *Nature*, 1999, 399(6735): 446–448.
- [6] YOKOTA H, SUNWOO J, SARIKAYA M, et al. Spin-stretching of DNA and protein molecules for detection by fluorescence and atomic force microscopy [J]. *Anal Chem*, 1999, 71(19): 4418–4422.

(下转第 45 页)

- Machines for Pattern Recognition: A Survey. Pattern Recognition with Support Vector Machines**[M]. Berlin: Springer, 2002:571—591.
- [6] MATOS F M D S, BATISTA L V, POEL J V D. Face recognition using DCT coefficients selection [C]//ACM Symposium on Applied Computing. Fortaleza, Ceara, Brazil: ACM, 2008:1753—1757.
- [7] HONG X, YAO H, WAN Y, et al. A PCA based visual DCT feature extraction method for lip-reading [C]//International Conference on Intelligent Information Hiding and Multimedia. Los Alamitos, CA: IEEE Computer Society, 2006:321—326.
- [8] GUYON I, ELISSEFF A. An introduction to variable and feature selection [J]. *J Machine Learning Research*, 2003, 3(4):1157—1182.
- [9] GOLDBERG D. *Genetic Algorithms in Search, Optimization and Machine Learning*[M]. Reading, MA: Addison Wesley, 1989.
- [10] CHANG C-C, LIN C-J. 2001. LIBSVM: a library for support vector machines [CP/OL][2010-3-7]. <http://www.csie.ntu.edu.tw/~cjlin/libsvm>.

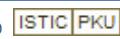
(责任编辑 涂 红)

(上接第40页)

- [7] LEDUC P, HABER C, BAO G, et al. Dynamics of individual flexible polymers in a shear flow[J]. *Nature*, 1999, 399(6736):564—566.
- [8] LI J, BAI C, WANG C, et al. A convenient method of aligning large DNA molecules on bare mica surfaces for atomic force microscopy[J]. *Nucleic Acids Research*, 1998, 26(20):4785—4786.
- [9] BENSIMON A, SIMON A, CHIFFAUDEL A, et al. Alignment and sensitive detection of DNA by a moving interface[J]. *Science*, 1994, 265(5181):2096—2098.
- [10] LYUBCHENKO Y, GALL A, SHLYAKHTENKO L, et al. Atomic force microscopy imaging of double stranded DNA and RNA[J]. *J of Biomolecular Structure & Dynamics*, 1992, 10(3):589—606.
- [11] LYUBCHENKO Y, BLANKENSHIP R, GALL A, et al. Atomic force microscopy of DNA, nucleoproteins and cellular complexes: the use of functionalized substrates [J]. *Scanning Microscopy Supplement*, 1996, 10:97—107.
- [12] BINNIG G, QUATE C, GERBER C. Atomic force microscope[J]. *Physical Review Letters*, 1986, 56(9):930—933.
- [13] 刘玉颖,窦硕星,王鹏业,等.应用分子梳技术对DNA与组蛋白相互作用的研究[J].*物理学报*, 2005, 54(2):622—627.
- LIU Yu-ying, DOU Shuo-xing, WANG Peng-ye, et al. Study of interactions between DNA and histone with molecular combing method[J]. *Acta Physica Sinica*, 2005, 54(2):622—627.
- [14] ENDLICH N, GREULICH K. Observation and manipulation of different structural variants of individual cation-DNA complexes in the light microscope[J]. *J of Biotechnology*, 1995, 41(2—3):149—153.
- [15] LIU Z, LI Z, ZHOU H, et al. Imaging DNA molecules on mica surface by atomic force microscopy in air and in liquid[J]. *Microscopy Research and Technique*, 2005, 66(4):179—185.

(责任编辑 涂 红)

# 一种单分子操纵DNA-组蛋白复合物的新方法

作者: 焦卓锋, 马秋梅, 王艳伟, 冉诗勇, 杨光参, JIAO Zhuo-feng, MA Qiu-mei, WANG Yan-wei, RAN Shi-yong, YANG Guang-can  
作者单位: 温州大学, 物理与电子信息工程学院, 浙江, 温州, 325035  
刊名: 浙江大学学报(理学版)   
英文刊名: JOURNAL OF ZHEJIANG UNIVERSITY(SCIENCE EDITION)  
年, 卷(期): 2011, 38(1)

## 参考文献(30条)

1. LEDUC P;HABER C;BAO G Dynamics of individual flexible polymers in a shear flow 1999(6736)
2. ENGEL A. GAUB H. MLLER D Atomic force microscopy:a forceful way with single molecules 1999
3. YOKOTA H;SUNWOO J;SARIKAYA M Spin-stretching of DNA and protein molecules for detection by fluorescence and atomic force microscopy 1999(19)
4. BAUMANN C. BLOOMFIELD V. SMITH S Stretching of single collapsed DNA molecules 2000(4)
5. ARAI Y;YASUDA R;AKASHI K Tying a molecular knot with optical tweezers[外文期刊] 1999(6735)
6. STRICK T. ALLEMAND J. BENSIMON D The elasticity of a single supercoiled DNA molecule 1996(5257)
7. BAUMANN C;BLOOMFIELD V;SMITH S Stretching of single collapsed DNA molecules[外文期刊] 2000(04)
8. SMITH S. FINZI L. BUSTAMANTE C Direct mechanical measurements of the elasticity of single DNA molecules by using magnetic beads 1992(5085)
9. ENGEL A;GAUB H;MLLER D Atomic force microscopy:a forceful way with single molecules[外文期刊] 1999(4)
10. ARAI Y. YASUDA R. AKASHI K Tying a molecular knot with optical tweezers 1999(6735)
11. BENSIMON A;SIMON A;CHIFFAUDEL A Alignment and sensitive detection of DNA by a moving interface[外文期刊] 1994(5181)
12. YOKOTA H. SUNWOO J. SARIKAYA M Spin-stretching of DNA and protein molecules for detection by fluorescence and atomic force microscopy 1999(19)
13. LI J;BAI C;WANG C A convenient method of aligning large DNA molecules on bare mica surfaces for atomic force microscopy[外文期刊] 1998(20)
14. LEDUC P. HABER C. BAO G Dynamics of individual flexible polymers in a shear flow 1999(6736)
15. LIU Z;LI Z;ZHOU H Imaging DNA molecules on mica surface by atomic force microscopy in air and in liquid 2005(04)
16. LI J. BAI C. WANG C A convenient method of aligning large DNA molecules on bare mica surfaces for atomic force microscopy 1998(20)
17. ENDLICH N;GREULICH K Observation and manipulation of different structural variants of individual cation-DNA complexes in the light microscope 1995(2-3)
18. BENSIMON A. SIMON A. CHIFFAUDEL A Alignment and sensitive detection of DNA by a moving interface 1994(5181)
19. 刘玉颖;窦硕星;王鹏业 应用分子梳技术对DNA与组蛋白相互作用的研究[期刊论文]-物理学报 2005(02)
20. LYUBCHENKO Y. GALL A. SHLYAKHTENKO L Atomic force microscopy imaging of double stranded DNA and RNA 1992(3)

21. BINNIG G;QUATE C;GERBER C Atomic force microscope 1986(09)
22. LYUBCHENKO Y. BLANKENSHIP R.GALL A Atomic force microscopy of DNA, nucleoproteins and cellular complexes:the use of functionalized substrates 1996
23. LYUBCHENKO Y;BLANKENSHIP R;GALL A Atomic force microscopy of DNA, nucleoproteins and cellular complexes:the use of functionalized substrates 1996
24. BINNIG G. QUATE C. GERBER C Atomic force microscope 1986(9)
25. LYUBCHENKO Y;GALL A;SHLYAKHTENKO L Atomic force microscopy imaging of double stranded DNA and RNA 1992(03)
26. 刘玉颖. 窦硕星. 王鹏业. 谢平. 王渭池 应用分子梳技术对DNA与组蛋白相互作用的研究 2005(2)
27. SMITH S;FINZI L;BUSTAMANTE C Direct mechanical measurements of the elasticity of single DNA molecules by using magnetic beads[外文期刊] 1992(5085)
28. ENDLICH N. GREULICH K Observation and manipulation of different structural variants of individual cation-DNA complexes in the light microscope 1995(2-3)
29. STRICK T;ALLEMAND J;BENSIMON D The elasticity of a single supercoiled DNA molecule[外文期刊] 1996(5257)
30. LIU Z. LI Z. ZHOU H Imaging DNA molecules on mica surface by atomic force microscopy in air and in liquid 2005(4)

本文链接: [http://d.g.wanfangdata.com.cn/Periodical\\_zjdxxb201101010.aspx](http://d.g.wanfangdata.com.cn/Periodical_zjdxxb201101010.aspx)