[Article]

www.whxb.pku.edu.cn

气/液界面 Langmuir 单分子膜的原位拉曼光谱

郭浩戴树玺 孙乘风 武超 黄亚彬 杜祖亮* (河南大学特种功能材料重点实验室,河南开封 475001)

摘要 提出了一种原位测量气/液界面 Langmuir 单分子膜拉曼光谱的新方法,即利用 SERS 技术,通过降低亚相的方法来获得气/液界面 Langmuir 单分子膜的原位拉曼光谱.利用这种方法,用原位拉曼光谱测量系统得到了信 噪比较好的十八胺及二棕榈酰磷脂酰胆碱单分子膜的拉曼光谱,在分子水平上获取了单分子膜中的结构信息.

关键词: Langmuir 单分子膜, 表面增强拉曼散射, 原位测量 中图分类号: O647.1

In situ Raman Spectroscopy of Langmuir Monolayers at Air-Water Interface

GUO, Hao DAI, Shu-Xi SUN, Cheng-Feng WU, Chao HUANG, Ya-Bin DU, Zu-Liang* (Key Laboratory of Special Functional Materials, Henan University, Kaifeng 475001, P. R. China)

Abstract A new approach for the acquisition of *in situ* Raman spectra of Langmuir monolayers at air-water interface with minimal interference was presented. An *in situ* Raman instrument was designed, which comprises a Raman spectrometer (JY-U1000), a micro Langmuir-Blodgett trough, and a CCD imaging system. By lowering the subphase slowly until Langmuir monolayer deposited on a surface-enhanced Raman scattering (SERS) substrate that was placed under subphase in advance, Raman spectra of Langmuir monolayers of octadecylamine (ODA) and dipalmitoylphosphatidylcholine (DPPC) have been acquired with good signal-to-noise ratio. These spectra present informations of the headgroup interaction and the ordering degree of alkane chains at different surface pressures. This new method could expand SERS application in the study of Langmuir monolayers at the air-water interface.

Keywords: Langmuir monolayer, Surface enhanced Raman scattering, In situ measuring

随着纳米科学技术的不断发展,基于生物材料的复合有序功能体系正受到人们的重视.由两亲分子在气/液界面形成的 Langmuir 单分子膜所具有的物理结构和化学性质与生物膜很相似,是研究生物膜最常用的优良模拟体系^[1-3].要深刻理解气/液界面 Langmuir单分子膜的物理化学性质并设计出具有优良特性的功能材料,必须首先研究膜的结构与其功能之间的关系^[46].

气/液界面 Langmuir 单分子膜的结构信息能够 通过 π-A 曲线、布鲁斯特角显微镜、荧光显微镜、中 子衍射、X 射线衍射等实验技术获得.通常情况下, 从这些实验技术中获得的结构信息,需要用从包含 信息更直接、更丰富的分子振动光谱中的相关数据 来补充和矫正.近十几年来,人们作了大量的工作^[7-12] 来将分子振动光谱引入气/液界面 Langmuir 单分子 膜的原位研究之中,振动光谱方法在界面单层分子 膜的结构研究中得到了越来越广泛的应用,为探讨 膜的结构与其功能之间的关系提供了大量分子水平 的信息.其中,表面增强拉曼散射(SERS)是一种高 灵敏度的光谱技术,可以提供膜中分子取向及相互 作用,成膜分子的有序度等重要的结构信息^[13-16].通 常,利用 SERS 技术对气/液界面 Langmuir 单分子

C Editorial office of Acta Physico-Chimica Sinica

Received: January 20, 2006; Revised: March 28, 2006. ^{*}Correspondent, E-mail: zld@henu.edu.cn; Tel/Fax: 0378-2867282. 国家自然科学基金(90306010, 20371015)和国家教育部新世纪人才支持计划资助项目

膜进行测试时一般需要银纳米粒子在 Langmuir 单分子膜下相伴存在,这就不可避免地影响 Langmuir 单分子膜的凝聚状态,使获得的光谱信息不够准确. 而且,如果采用上述方法对有些材料如蛋白质及某些 电解质进行测量,将会导致材料自身性质的改变或引 起银纳米粒子的凝聚,从而影响实验的可重复性.

本文在先前工作^[12,10]的基础上提出一种新的原 位测量拉曼光谱的方法,即利用 SERS 技术,通过 降低亚相的方法来获得气/液界面 Langmuir 单分子 膜的原位拉曼光谱.采用这种方法,原位地得到了 十八胺(ODA)以及二棕榈酰磷脂酰胆碱(DPPC)的 Langmuir 单分子膜的 SERS 光谱,并从中得到相关 的结构信息.这种方法能较大限度地保持成膜分子 在气/液界面时的排列,具有较好的原位增强效果,可 得到气/液界面分子膜聚集的一些详细的拉曼光谱 信息.

1 实验部分

1.1 试 剂

DPPC(w=99%)、巯丙基三甲氧基硅烷(MPS, w= 97%)均购自 Sigma 公司. ODA(w=99%)购自日本化 成试剂公司,使用时未经进一步提纯,其余所用试 剂均为分析纯.实验用水为三次蒸馏去离子水.

1.2 表面增强拉曼散射基底的制备

1.2.1 基底材料的处理

用载玻片为底材.处理流程为,将载玻片在浓 硫酸和重铬酸钾的混合溶液中浸泡 24 h 后,再分别 用自来水、蒸馏水、丙酮、蒸馏水和三次蒸馏去离子 水淋洗.烘干后用 Pirahan 溶液(V(H₂SO₄):V(H₂O₂)= 70:30)于100℃下热处理30min,用大量三次蒸馏 去离子水反复冲洗,氮气吹干,110℃下热处理10 min,真空干燥后放入1×10⁻² mol·L⁻¹MPS的甲苯溶 液中浸泡12 h,用甲苯、乙醇、三次蒸馏去离子水淋 洗,110℃热处理8min,真空干燥.

1.2.2 基底材料表面银粒子的组装

利用银镜反应将银粒子组装于基底材料表面, 步骤如下:将 NH₄OH 溶液(0.7 mol·L⁻¹)逐滴加入 AgNO₃溶液(0.04 mol·L⁻¹)中,直到淡黄色沉淀刚好 溶解,形成透明的银氨溶液;将处理后的载玻片放 入 2:1(V/V)的葡萄糖溶液(0.12 mol·L⁻¹)和银氨溶液 的混合溶液中, 25 ℃下水浴反应 3 min 后取出.

1.3 气/液界面 Langmuir 单分子膜的制备

在自制的多功能拉膜机间内加入纯水作为成膜

亚相, 于(22±1) ℃下在液面上铺展 ODA 或 DPPC 的 氯仿溶液, 待氯仿挥发后, 推压分子膜至设定压力.

1.4 原位拉曼光谱表征

在原有的法国 Jobin-Yvon 公司 U1000 型拉曼 光谱仪的基础上,设计制作了 CCD 原位成像系统 和多功能拉膜机及与其配套的软、硬件,建立了一 套完整的原位拉曼光谱测试系统^[16].拉曼光谱的原 位测试在此装置上完成,以 Ar⁺激光器为激光光源, 激发光波长为 488 nm,垂直入射到气/液界面的单 分子膜上,采用 180°背散射配置接收散射光,到达 样品表面上的激光功率约为 1 mW,光谱仪狭缝宽 度为 400 μm.

实验采用亚相降低法结合 SERS 技术来获得 Langmuir 单分子膜的原位拉曼光谱. 过程如下:首 先将制备好的表面增强拉曼散射基底置于亚相的 液面之下,在气/液界面铺展成膜分子,压缩单分子 膜达到设定状态,稳定一段时间后用蠕动泵使 LB 槽内的水位缓慢降低,直到单分子膜接触增强基底. 然后将激光光束引入,照射在基底表面,利用 SERS 效应来获取膜内分子的振动光谱信息.

2 结果与讨论

2.1 ODA 分子 Langmuir 膜的原位拉曼光谱

ODA 分子为常用的成膜分子.首先利用 1.4节 中所述的方法得到了 ODA 的拉曼光谱.当ODA 单 分子膜在纯水亚相上压缩至表面压为 35 mN·m⁻¹ 后,保持该压力对分子膜进行了 SERS 光谱测试.本 研究感兴趣的是 2800~3000 cm⁻¹ 的 C—H 振动谱 带,其 SERS 光谱如图 1 所示.各个峰的归属见文 献[11].在固体 ODA 分子的拉曼光谱中出现的谱带 主要为 CH₂ 和 CH₃ 的伸缩振动,如 2846 cm⁻¹ 的谱



图 1 固体 ODA(a)和 ODA 单分子膜(b)的拉曼光谱

Fig.1 Raman spectra of (a) solid octadecylamine (ODA) and (b) ODA Langmuir monolayer



图 2 DPPC 単分子膜在纯水亚相上的 π-A 曲线 Fig.2 Surface pressure (π) vs area (A) isotherm of dipalmitoylphosphatidylcholine (DPPC) on pure water subphase

带为 CH₂ 的对称伸缩振动, 2881 和 2897 cm⁻¹ 处的 谱带归属于 CH₂ 的反对称伸缩振动. ODA 分子 Langmuir 膜的 SERS 谱峰表现得非常宽化, 这与分 子膜内 ODA 分子形成的聚集体状态有关. 各主要 振动峰与固体相比也均向高频区移动几个波数, 表 明了气液界面的单层 ODA 分子膜具有液晶态的性 质, 与体相结晶状态有所不同. 这一结果与文献[17] 结果一致. ODA 分子的 Langmuir 膜的 SERS 光谱 中, 相对较强的 CH₂ 反对称伸缩振动模式的存在, 也表明了 ODA 分子的 Langmuir 膜具有液晶态的性 质.

2.2 DPPC 分子 Langmuir 膜的原位拉曼光谱

DPPC 分子 Langmuir 膜的拉曼光谱中, 位于 2848 cm⁻¹ 附近的谱带是脂酰链亚甲基的对称伸缩 振动谱带, 2932 cm⁻¹ 附近的谱带来源于端甲基和亚









图 4 固体 DPPC 的拉曼光谱 Fig.4 Raman spectrum of solid DPPC

甲基之间的费米共振作用. 它们对于烷基链构象及 链间侧向填充有序度的变化是非常敏感的,即对分 子状态的变化很敏感. 拉曼谱带的强度比 I2002 / I2008 表征链内构象的无序性,因而可以被用来监测碳氢 链链内构象的变化[1820]. 图 2 为 DPPC 在纯水相上所 得等温曲线,为了得到 DPPC 单分子膜在气/液界面 分子排列有序度的有关信息,分别在 a(1 mN·m⁻¹), b(6 mN·m⁻¹), c(25 mN·m⁻¹), d (45 mN·m⁻¹)四处对 DPPC 单分子膜进行原位拉曼光谱的测量,得到 2800~3000 cm⁻¹ 之间 C—H 振动谱带的 SERS 光谱, 如图 3 所示. 从图 3可看出, 2848 和 2932 cm⁻¹ 附近 的谱带在不同的侧向压力下其相对强度有所变化, 表面压为1、6、25和45mN·m⁻¹时, I232/I288 分别为 0.654、0.783、0.821和0.873、可见、随着侧向压力的 增大, 拉曼谱带的强度比 I2932 / I2848 增大, 说明链内 构象由无序向有序转变[21-22]. 这样就可以通过原位拉 曼光谱反映分子链内有序程度的信息,即随着气/液 界面分子受到的侧向压力的增大,其排列方式从无 序趋于有序.这些结果和 π-A 曲线的结果一致.



图 5 DPPC Langmuir 单分子膜的表面增强拉曼光谱 Fig.5 SERS of DPPC Langmuir monolayer at a surface pressure of 25 mN·m⁻¹

表 1 固体 DPPC 分子和 DPPC Langmuir 单分子膜拉曼 峰位的归属

 Table 1
 Raman frequencies and assignments of solid DPPC and DPPC Langmuir monolayer

Assignment ^a	Solid DPPC	DPPC Langmuir monolayer ^b
δ (OPO)	630	568
$\delta(CH_3)$	724	730
$\nu(\text{POC})$	819, 871	826
ν ((OPO)H-bonded)		909, 998
$\nu_{\rm as}({\rm N}^{*}({\rm CH}_3)_3)$	951	963
$\nu(\text{OPO})$	1024	1036
$ u_{a}(CC) $	1061	1067
$\nu_{s}(CC)$	1122	
$ u_{a}(CC) $	1173	1163
$ au(\mathrm{CH}_2)$	1290	1280
$\omega(CH_2)$	1369	1370
$\delta(CH_2)$	1433	1414
ν(C==Ο)	1742	

^a ν : stretch, ν_s : symmetric stretch, ν_s : asymmetric stretch, δ : scissoring, ω : wag, τ : twist; ^b at a surface pressure of 25 mN·m⁻¹

DPPC 分子带有双疏水基碳氢链, 它的许多振 动谱带特征与长链正烷烃类似. 图 4 为固体 DPPC 的拉曼光谱,图 5 为 DPPC 单分子膜的表面增强拉 曼光谱.参照一系列不同链长和不同极性头的表面 活性剂分子的拉曼光谱,对图 4 和图 5 中 DPPC 的主 要振动谱带进行了归属[23-24],具体的峰位归属见表 1. 图 5 中 909 和 998 cm⁻¹ 振动谱带的出现, 说明 DPPC 分子在气/液界面聚集时,其磷酸根头基之间通过氢 键发生相互作用.这样便可从原位拉曼光谱得到 DPPC 分子头部基团在气/液界面相互作用的有关 信息. 1511 和 1552 cm⁻¹ 振动谱带归属于与带正电 的头部基团相连的 CH, 的变形振动^[17], 在图 5 中得 到了较大的增强,表现了 DPPC 分子链间的振动信 息. 以上实验结果说明, 本文所用的方法有较好的原 位增强效果,可以得到气/液界面分子聚集时较详细 的拉曼光谱信息.

3 结 论

利用亚相降低法结合 SERS 技术, 原位地获得 了气/液界面 Langmuir 单分子膜的拉曼光谱. 从拉 曼光谱中得到了膜中脂酰链链内构象的无序性的变 化以及脂酰链间相互作用的相关信息. 测试结果表 明, 这种原位获得气/液界面 Langmuir 单层膜的拉 曼光谱的新方法可作为原位研究 Langmuir 单分子 膜、生物膜的物理结构和化学性质及相关过程的一 种有效的实验手段.

References

- Alivisatos, A. P.; Peng, X. G.; Wilson, T. E.; Loweth, C. J.; Bruchez, M. P.; Schultz, P. G.; Johnsson, K. P. *Nature*, **1996**, **382**: 609
- Joseph, W. C.; Timothy, B.; Stephen, G. S. Langmuir, 2000, 16 (8): 3927
- 3 Lia, A.; Sefi, R.; Steve, W. Adv. Mater., 2003, 15(12): 959
- 4 Juodkazis, S.; Mukai, N.; Wakaki, R.; Yamaguchi, A.; Matsuo,
 S.; Misawa, H. *Nature*, 2000, 408: 178
- 5 Ignes-Mullol, J.; Schwartz, D. K. Nature, 2001, 410: 348
- 6 Atsushi, T.; Takaaki, M.; Mitsumasa, I.; Ouyang, Z. C. J. Chem. Phys., 2003, 12: 5640
- 7 Kawai, T.; Umemure, J.; Takenaka, T. Chem. Phys. Lett., 1989, 162: 243
- 8 Okamura, E.; Umemura, J.; Takenaka, T. J. Raman Spectroscopy, 1991, 22: 759
- 9 Schick, G. A.; O'Grady, M. R. Thin Solid Films, 1992, 215: 218
- 10 Chamberlain, R. J.; Pemberton, J. E. Langmuir, 1997, 13: 3074
- Pemberton, J. E.; Chamberlain, J. R. *Biopolymers*, 2000, 2(57): 103
- 12 Dai, S. X.; Zhang, X. T.; Li, Y. C.; Du, Z. L.; Dang, H. X. Acta Phys.-Chim. Sin., 2003, 19(12): 1123 [戴树玺, 张兴堂, 李蕴才, 杜祖亮, 党鸿辛. 物理化学学报 (Wuli Huaxue Xuebao), 2003, 19 (12): 1123]
- Castaining, N.; Blaudez, D.; Desbat, B. *Thin Solid Films*, **1996**, 284: 631
- Zhang, Z. J.; Zhu, Z. H.; Liu, Z. F.; Hou, S. F. Langmuir, 2000, 16(2): 537
- 15 Li, C.; Liang, Y. Q.; Huang, J. G. Langmuir, 2000, 16(20): 7701
- 16 Dai, S. X.; Zhang, X. T.; Du, Z. L.; Huang, Y. B; Dang, H. X. Colloids and Surfaces B: Biointerface, 2005, 42: 21
- 17 Taylor, C. E.; Schoenfisch, M. H.; Pemberton, J. E. Langmuir, 2000, 16: 2902
- 18 Larsson, K. Chem. Phys. Lipids, 1972, 9: 181
- Wang, W.; Li, L. M.; Xi, S. Q. Chinese Journal of Analytical Chemistry, 1994, 22(11):1176 [王 玮, 李来明, 席时权. 分析 化学(Fenxi Huaxue), 1994, 22(11): 1176]
- 20 Blaudez, D.; Desbat, B.; Turlet, J. M.; Buffeteau, T. Current Opinion in Colloid & Interface Science, **1999**, **4**: 265
- 21 Devlin, M. T.; Levin, I. W. J. Raman Spectrosc., 1990, 21: 441
- 22 Wong, P. T. T.; Chagwedera, T. E.; Mantsch, H. H. J. Chem. Phys., 1987, 87: 4487
- 23 Thomas, L. C. In interpretation of the infrared spectra of organophosphorous compounds. London: Heyden, 1974: 39
- 24 Taylor, C. E.; Mark, H. S. Langmuir, 2000, 16: 2920