

傅立叶变换红外成像



Bruker Lumos II

- > 内容包括专题讲座、应用培训、上机测试
- > 为期一周
- ▶ 时间未定 (预计十一后)



傅立叶变换红外光谱仪

• 官能团化学分析

技术特色

- ✓ 快速无损:不需要制样,直接检
 测;分析过程中可保持样品原有
 形态和晶型,样品不被破坏
- ✓ 微区化:显微镜测量孔径可到8微
 米或更小,在显微镜观察下,对
 非匀相样品、固体不均匀混合物
 可在显微镜下直接测量样品各个
 相、微米区域组分的红外光谱图
- ✓ 灵敏度高: 检测限可低至几纳克 的样品

图谱合一:能够选择样品的不同部位的红外光谱图像进行 分析,从而得到测量位置处物质的分子结构、官能团信息 及微区中某化合物含量的空间分布信息。

spinis

显微镜

• 微区直观成像



- > 聚合物:可以揭示复合材料、多层材料、层压板、油漆等的 化学成分,可以追踪样品的杂质物、不均匀性。
- 例如: (左) 在紫外线下, 该聚合物样品显示出荧光斑点, 显微红外技术可以提供更为清晰的污染物特征图片; (右) 涂料的涂层分析。





- ➢ 药品:符合cGMP、GLP和药品法规。可以对片剂、颗粒、 粉末进行分析,助力对颗粒、污染物、原材料/赋形剂分布 的评估。
- > 例如:使用红外成像技术评估原材料/赋形剂的分布,获得 药品的直观印象。





- 元器件: 元器件需要用到各类型的有机/无机材料。红外显 微技术就可以为大多数样品提供化学信息,助力元器件故等 障分析。
- ➢ 例如:低温下Li电池阳极上的成分分析,下图分别为LiCO3、 C-C、N-S键的显微红外图像。

- > 表面分析:通过某些表面处理可以使样品适应特定要求。包括有机涂层、无机涂层等。红外显微技术就可以检测这类涂层的质量和均匀性。
- > 例如: (左)表征样品表面的污迹, (右)文物的颜料分析。

3500









3000 2500 2000 1500 1000 Wavenumber (cm-1)

应用案例

- 生命科学:可以发现特定的疾病模型、功能失调的组织、相关的生物标志物。
- ➢ 例如: (上)检测组织切片的蛋白质和脂肪分布; (下) 疟 疾感染后的红细胞分析







≻ 纤维分析。

> 例如: 单根纤维的化学成像图。







- > 农林生态:通过在微观图像中提供物理位置对应的与分子信息,不仅可以助力木材、果实等的微结构研究,还可以辅助 其病灶等方面的研究。
- ➢ 例如: (左) 发育中的Rhizopus 芽孢囊; (右) 山毛榉木 上Schizophyllum commune 和 Trametes versicolor的 菌丝体分布。

- 环境科学:化学和颗粒的污染伴随着我们的生活。使用红外显微技术可以评估土壤、水和空气中的污染,研究复杂样本,如沉积物、地质样本,确定其残留物。
- ≻ 例如: 微塑料的分析。









近5年相关科研论文

- 1. Fox, J. Characterization of Microplastics in the Water Column of Western Lake Superior. (2021).
- 2. Garrappa, S. et al. in 7th Interdisciplinary ALMA Conference. 55-68 (2020).
- 3. Semenyshyn, R. et al. Pushing Down the Limit: In Vitro Detection of a Polypeptide Monolayer on a Single Infrared Resonant Nanoantenna. Acs Photonics 6, 2636-2642, doi:10.1021/acsphotonics.9b01125 (2019)
- 4. Beddoe, M. et al. Probing the micro- and nanoscopic properties of dental materials using infrared spectroscopy: A proof-of-principle study. Acta biomaterialia 168, 309-322, doi:10.1016/j.actbio.2023.07.017 (2023).
- 5. Meneghel, J. et al. FTIR micro-spectroscopy using synchrotron-based and thermal source-based radiation for probing live bacteria. Analytical and Bioanalytical Chemistry 412, 7049-7061, doi:10.1007/s00216-020-02835-x (2020).
- 6. Primpke, S., Dias, P. A. & Gerdts, G. Automated identification and quantification of microfibres and microplastics. Analytical Methods 11, 2138-2147, doi:10.1039/c9ay00126c (2019).
- 7. Vazquez-Zapien, G. J. et al. Skin wound healing improvement in diabetic mice through FTIR microspectroscopy after implanting pluripotent stem cells. Apl Bioengineering 7, doi:10.1063/5.0130383 (2023).
- 8. Yang, Z., Han, Y., Teng, Q., Zhang, G. & Liu, S. Aggregation process of fine hematite particles suspension using xanthan gum in the presence of Fe(III). Arabian Journal of Chemistry 16, doi:10.1016/j.arabjc.2022.104539 (2023).
- 9. Bordos, G. et al. Identification of microplastics in fish ponds and natural freshwater environments of the Carpathian basin, Europe. Chemosphere 216, 110-116, doi:10.1016/j.chemosphere.2018.10.110 (2019).
- 10. Margaritis, A. et al. On the Applicability of ATR-FTIR Microscopy to Evaluate the Blending between Neat Bitumen and Bituminous Coating of Reclaimed Asphalt. Coatings 9, doi:10.3390/coatings9040240 (2019).
- 11. Chang, H. et al. Smart ultrafiltration membrane fouling control as desalination pretreatment of shale gas fracturing wastewater: The effects of backwash water. Environment International 130, doi:10.1016/j.envint.2019.05.063 (2019).
- 12. Squillante, J. et al. Occurrence of phthalate esters and preliminary data on microplastics in fish from the Tyrrhenian sea (Italy) and impact on human health. Environmental Pollution 316, doi:10.1016/j.envpol.2022.120664 (2023).
- 13. Lares, M., Ncibi, M. C., Sillanpaa, M. & Sillanpaa, M. Intercomparison study on commonly used methods to determine microplastics in wastewater and sludge samples. Environmental Science and Pollution Research 26, 12109-12122, doi:10.1007/s11356-019-04584-6 (2019).
- 14. Margariti, C. The application of FTIR microspectroscopy in a non-invasive and non-destructive way to the study and conservation of mineralised excavated textiles. Heritage Science 7, doi:10.1186/s40494-019-0304-8 (2019).
- 15. Zainuddin, Z. & Syuhada. in International Conference on Innovation in Polymer Science and Technology (IPST) in conjunction with 7th International Conference on Fuel Cell and Hydrogen Technology (ICFCHT).SI edn (2020).
- 16. Liu, S. et al. Fourier transform infrared spectroscopic imaging of wear and corrosion products within joint capsule tissue from total hip replacements patients. Journal of Biomedical Materials Research Part B-Applied Biomaterials 108, 513-526, doi:10.1002/jbm.b.34408 (2020).
- 17. Kalkhoran, M. A., Winter, A. D. & Cinque, G. Beamshaping for infrared hyperspectral imaging: a sequential optimization for infrared source coupling. Optics Letters 47, 2959-2962, doi:10.1364/ol.456049 (2022).
- 18. Mukotaka, A., Kataoka, T. & Nihei, Y. Rapid analytical method for characterization and quantification of microplastics in tap water using a Fourier-transform infrared microscope. Science of the Total Environment 790, doi:10.1016/j.scitotenv.2021.148231 (2021).
- 19. Tsering, T., Sillanpaa, M., Sillanpaa, M., Viitala, M. & Reinikainen, S.-P. Microplastics pollution in the Brahmaputra River and the Indus River of the Indian Himalaya. Science of the Total Environment 789, doi:10.1016/j.scitotenv.2021.147968 (2021).
- 20. Xu, Z. et al. How to detect small microplastics (20?100?m) in freshwater, municipal wastewaters and landfill leachates? A trial from sampling to identification. Science of the Total Environment 733, doi:10.1016/j.scitotenv.2020.139218 (2020).
- 21. Craig, B. J., Meng, J., Shrestha, V. R., Cadusch, J. J. & Crozier, K. B. Mid- to long-wave infrared computational spectroscopy using a subwavelength coaxial aperture array. Scientific Reports 9, doi:10.1038/s41598-019-49593-0 (2019).
- 22. Song, C. L. & Kazarian, S. G. Micro ATR-FTIR spectroscopic imaging of colon biopsies with a large area Ge crystal. Spectrochimica Acta Part a-Molecular and Biomolecular Spectroscopy 228, doi:10.1016/j.saa.2019.117695 (2020).
- 23. Liu, W., Xu, H. & Shi, F. Decorated dislocations in naturally deformed olivine with C-type fabric: A case study in the Luliangshan garnet peridotite from the North Qaidam ultrahigh-pressure belt, NW China. Tectonophysics 814, doi:10.1016/j.tecto.2021.228971 (2021).

Lumos II 技术参数

LUMOS II 特点

- 出色的 FPA 成像性能
- 高清光谱、可视化数据
- 面扫射和 FPA 成像模式下的超快数据采集: 快速覆盖大样品区域
- ATR 、透射和反射模式下的 FTIR 成像
- 高灵敏度,无需液氮!
- 向导式软件测量支持初学者和专家
- 工作距离大,可轻松进入样品台:方便处理厚度达40 mm 的大体 积样品
- 大视野, 卓越的视觉品质: 决不错过感兴趣的区域!
- 所有硬件完全由电机驱动,软件控制
- 透射、反射和ATR 中的全自动测量
- 完全符合药品法规,如 cGMP/GLP 、USP 、ChP 、JP、Ph.
 Eur.和联邦法规 21 章第11款 (21CFR p11)
- 自动 OQ/PQ/ 药典测试, 并通过 PermaSure+ 始终保证可靠的性能

焦平面阵列 (FPA) 检测器

凭借无与伦比的速度和准确度, FPA 检测器在红外 光谱成像方面奠定了最高基准。

检测器灵活性

LUMOS 11 配有三个检测器位置。TE-MCT 非常灵敏,不需要液氮。当然,也可以使用DTGS 和液氮冷却的MCT 检测器。

可视化检查

LUMOS II 令人印象深刻的是它的视野有 1490 x 1118 µm²,也提供了一种亚微米 0.6µm /像素的空间分辨率。



LUMOS II 符合 cGMP 、FDA 和所有主要药典的要求。

1.独立式全自动红外显微镜: 红外光源,干涉仪,显微系统及检测器集于 一体,针对显微样品检测优化光路设计。

2.全自动傅立叶变换红外显微镜: 全自动控制ATR晶体, 全自动控制透明 刀口光阑, 全自动控制聚焦镜, 全自动控制可见光起偏器和检偏器, 全自 动控制样品台, 全自动控制XYZ方向驱动, 全自动控制红外测试模式和可 见观察模式的切换, 全自动控制红外测试模式和可见观察模式的数值孔径, 电子识别样品台。

3.信/噪比:优于35000:1(1分钟扫描,100微米光阑,4cm-1分辨率条件测试)

4.空间分辨率: <1.3 µm (ATR)

5.成像速度: >900光谱/秒 (@ 16 cm-1)

6.波数精度:优于0.0005cm-1(1576cm-1,重复测量10次)

7.全自动样品台:全自动计算机控制多媒体操作样品台,控制精度0.1微米。

8.检测器: 配置4检测器(室温DTGS, TE-MCT, LN2-MC FPA32X32),计算机控制自动切换。

9.大空间设计:样品台与红外镜头的空间距离>70mm,不仅能够满足大样品检测,而且方便用户放置各种变温显微原位反应池。

谢谢您的关注

🏠 联系信息

周梦怡 60235 025-68257504 277260675 (QQ)

马小芳 60229 025-68257529 912392238 (QQ)

视频资料

LUMOS II FTIR Microscope Webinar | Presentation | Hands-On Demo



光谱小课堂|LUMOS II傅立叶红外显微 镜工作流程演示 1364播放・12点赞・2弹幕 发布于2020-04-21 12:19



保存图片 打开哔哩哔哩APP 扫码观看视频

RUKER

QQ交流群



9