基于光热效应的显微光谱技术在单粒子检测中应用和发展

李少华1,赵洪霞1,温 晨1,丁志群1,王敬蕊1,程培红1,2*

宁波工程学院电信学院,浙江宁波 315211
 浙江大学硅材料国家重点实验室,浙江杭州 310027

摘 要 高灵敏度的单粒子检测技术是纳米粒子在生物医学、化学、光电子等领域应用的前提条件。常见的 单粒子检测技术主要包括基于粒子的荧光、拉曼、散射和吸收等信号而发展起来的光学显微成像及光谱技 术。其中,拉曼光谱和荧光光谱技术主要适用于一些具有拉曼活性的分子/粒子或可发光的荧光分子或粒 子,然而即使对于荧光效率高的有机染料分子和半导体纳米粒子,固有的光漂白和 blinking 现象也对单粒子 探测形成了挑战。散射光谱测量是应用于单粒子检测的另外一种方法,从理论上讲,由于瑞利散射随着尺寸 的减小而呈六次方减弱的趋势,在细胞或生物组织内,小尺寸粒子的散射信号很难从背景散射噪声中分离 出来。众所周知,介质吸收激发光后会引起介质内的折射率变化,进而在光加热区附近出现折射率的梯度分 布,称为光热效应(photothermal effect)。基于粒子光热效应的光学显微成像和光谱测量技术具有信号灵敏 度高、无背景散射、原位和免标记等优点,在单粒子检测领域展现了良好的应用潜力。综述了近年来基于光 热效应的显微光谱技术在单粒子检测中应用和研究发展,首先介绍了光热效应的测量原理;接着分别讨论 了光热透镜测量技术、微分干涉相差测量技术和光热外差测量技术的实验装置,比较了各种测量技术的信 噪比、灵敏度、分辨率等特点,并且介绍这些测量技术在单粒子检测中的应用研究进展;接着,论述了近年 来研究人员在提高光热显微测量的信噪比、改善动态测量性能以及在红外波段拓展等方面的最新研究成果; 最后,简单总结了光热测量技术在单粒子检测领域所面临的挑战。

关键词 单粒子检测;光热显微镜;光热效应 中图分类号:O657.3 文献标识码:R DOI: 10.3964/j.issn.1000-0593(2021)02-0379-09

引 言

由于具有小尺寸效应、表面效应以及量子效应,纳米粒 子在光、电、热等方面均表现出优异的特性,被广泛应用于 生物、电子、光学、医学等领域^[14]。受其尺寸限制,单粒子 的简单灵敏的检测方法对其应用来讲是至关重要的。目前, 单粒子的光学检测方法普遍采用 SERS 和激光诱导荧光信号 等测量方法^[5:9]。但是,这类检测主要局限在具有 SERS 活性 的粒子或可发光的荧光分子或粒子。并且,即使对于发光性 能较好的有机染料分子和半导体纳米粒子,固有的光漂白和 blinking 现象也对单粒子探测形成了挑战。光散射测量是应 用于超细粒子的显微成像和检测的另外一种方法,但从理论 上讲,受液体背景下瑞利散射截面所限,最小的探测尺寸大 约为 80 nm。文献已有报道,在表面等离子共振频率的暗场 照明下结合微分干涉对比技术和视频增强技术可探测到直径 小于 40 nm 金属粒子^[10]。然而,由于瑞利散射随着尺寸的减 小而呈六次方减弱的趋势,在细胞或散射组织内,小尺寸粒 子的散射信号很难从背景散射噪声中分离出来。

众所周知,介质吸收电磁波后,部分或者全部激发能会 转化为热能。20世纪70—80年代,研究人员基于这种能量 的弛豫机制发展了基于光热效应的光谱技术^[11-16]。其中比较 常见的包括光热干涉技术、热透镜、光热偏转等测量技术, 并且这些测量技术也逐渐与光学显微成像结合起来。利用这 些测量方法,研究人员测量了薄膜、固体、液体和气体等样 品中物质的微弱光吸收,检测极限可达到 ng 甚至 pg 量级。 随着技术的不断发展,近年来光热测量技术在单粒子、单分 子检测领域体现了极强的应用前景。本论文主要介绍基于光 热效应的光谱检测技术在单粒子/分子成像和光谱检测方面 的应用和发展历程。主要包括热透镜显微技术、偏振干涉测

收稿日期: 2019-12-26,修订日期: 2020-03-17

基金项目:国家自然科学基金项目(61605097),浙江省公益技术研究计划项目(LGC20F050001)资助

作者简介: 李少华, 1998 年生, 宁波工程学院电信学院硕士研究生 e-mail: 3067528894@qq. com

量技术、光热差分测量等技术的实验装置、原理以及在单粒 子/分子检测方面的应用,论文还论述了近年来研究人员在 提高光热显微技术的信噪比、实现动态测量以及拓展红外测 量方面的研究进展。

1 光热测量原理

介质对激发光的吸收会引起介质内的折射率变化,并且 会在加热区附近出现折射率的梯度分布,称为光热效应。人 们利用第二束探测光入射至介质,可以获取光热效应导致的 光程改变、折射率曲率变化或光偏转等,由这些信号就可以 得到介质内的光吸收特性。对于纳米粒子而言,它的吸收截 面随着尺寸的减小而呈三次方减小的趋势,当粒子小至某一 尺寸后,吸收将会大于散射。强吸收所导致光热效应会导致 颗粒周围的温度增加。



single-particle photothermal effect

根据热传导理论,假设粒子位于各向同性介质中,如图 1 所示,当激发加热光束作用在粒子上,在距离功率为 *P*[1 +cos(*P*[1+cos(*a*t)])加热点(即纳米粒子)的某处温度 *T* 可 以表示为

$$T - T_0 = rac{P}{4\pi k r} \Big[1 + \exp\left(-rac{r}{R}
ight) \cos\left(\omega t - rac{r}{R}
ight) \Big]$$

其中, T_0 是环境温度, k 是介质热导率, ω 是激发光的调制 频率, R 是在频率 ω 下的热扩散特征长度。由于 $\Delta n = \frac{\partial n}{\partial T} \Delta T$, $\frac{\partial n}{\partial T}$ 是介质折射率随温度的变化率(热光系数),这一 温度场分布引起介质内折射率分布的变化。根据散射模型, 当入射平面波探测光束通过显微物镜聚焦在粒子上,粒子周 围的折射率分布将会引起光的偏转形成散射场^[17-18],透射/ 反射和散射光共同被收集进入探测器,人们可以通过光束调 制、干涉、外差等技术将粒子的光热信号提取出来,从而获 得粒子的光吸收特性。有关粒子光热测量的理论模型不断完 善和发展,例如, Takayoshi Kobayashi 小组在散射模型的基 础上将透镜对平面波的聚焦作用考虑进去,分析了角度和调 制频率对光热信号影响^[17]。与散射模型中采用的平面光波 入射不同, Frank Chichos 小组从几何光学角度,利用 ABCD 高斯矩阵光学建立了高斯型光束入射下光热显微测量的理论

2 常见的光热显微测量技术

2.1 热透镜测量技术

最初,光热测量技术一般被用于平面样品的检测,1990 年,东京大学的 Tsuguo Sawada 小组将光热偏转测量技术用 干单个微球的检测中,所采用的树脂微球的尺寸在200~600 μm之间^[20-21]。1993年,该组将显微镜引入光热偏振测量系 统,实验装置如图2所示,在这一测量系统中,激发加热光 使用 Ar⁺ 激光器的 488 nm 波长, 探测光束为功率 1 mW 的 He-Ne激光器的 633 nm 波长,激发光经声光调制后和探测 光束同轴引入显微物镜,经显微物镜后聚焦在样品上,光束 经样品后由滤光片去除激发光。如图 3(a)所示,由于吸收介 质的折射率一般具有负温度系数,因此,激发光束的吸收导 致的热透镜效应会使探测光束发散,通过测量透过小孔的探 测光束的强度变化可检测样品的热信号。该光热显微测量系 统对染料包覆的树脂微球样品的检测极限达到了 fg 量级, 并且,信号的空间分辨率近 10 µm^[22]。在这一测量系统中, 激光发和探测光同轴引入显微镜,利用物镜的色差使两束光 束聚焦于不同的点,可以避免调整和准直激发和探测光束的 麻烦。考虑到测量原理基于热透镜效应,因此,研究人员将 这种探测方法归类于双光束热透镜测量技术[23-25]。



1995年, Sawada 小组将这种热透镜显微技术应用于水 环境中染色生物细胞的分析中,显示了这种探测技术在生物 领域的应用前景; 1998年, Sawada 小组利用该技术成功地 检测了液体中单个粒子的脉冲光热信号,并分别对它们进行 计数^[26]。图 3(b)是显微镜焦点附近液体环境中单粒子光热 显微检测的截面示意图,根据 Sawada 的模型^[20],透过物镜 的激发光诱导样品中的热效应,对单个粒子,其尺寸远小于 光束的束腰半径,在激光束探测体积内,作布朗运动的单个 粒子像一个运动的点状热源,粒子周围的温度梯度增强了光 热效应。图 4 为不同粒子数浓度的 80 nm 聚苯乙烯球的光热 信号响应,其中探测区粒子数在0到8.7×10⁻⁴之间变化。 从图中可以明显观察到痕量粒子的光热脉冲信号。同时研究 人员发现,系统的光热信号响应主要决定于锁相放大器的时 间常数,在传统的热透镜测量中,常采用增大时间常数的方 法改善信噪比。而在单粒子检测中,粒子在探测区体积内平 均停留时间仅有几十到几百毫秒量级,具体时间与粒子的尺



- 图 3 (a) 热透镜效应示意图^[22]; (b) 单粒子在液体微区内的 光热效应示意图^[26]
- Fig. 3 (a) Schematic of photothermal lens phenomena; (b) Schematic illustration of the photothermal measurement of a nanoparticle in liquid microspace



- 图 4 痕量 80 nm 聚苯乙烯微球溶液的光热信号,期望值(探测区内的粒子数)分别为(a) 8.7×10⁻⁴,(b) 1.8×10⁻⁴,and(c) 3.6×10⁻⁵,(d) 超纯水(空白样)
- Fig. 4 Monitored signals for the trace turbid solution of 80 nm polystyrene particles. The expectation values were (a) 8.7×10^{-4} , (b) 1.8×10^{-4} , and (c) 3.6×10^{-5} , (d) Ultrapure water (blank)

寸有关。因此,锁相放大器较小的时间常数更有利于提高脉冲信号的信噪比。

在光热透镜测量系统中,显微物镜的色差会使激发光束 和探测光束聚焦于不同的点,二者聚焦的位置对探测信噪比 有极大影响。当两束光聚焦点相距 3^{1/2} Z_e时(Z_e 共焦距离)系 统的灵敏度最佳。因此,Takehiko Kitamori 等改进了实验装 置^[27-29],引入了焦点控制单元来调整激发和探测光的聚焦点 的相对位移,以达到最佳的热透镜测量布局。此外,光热透 镜显微测量的空间分辨率是由热扩散长度决定的,因此,材 料本身的热光系数和激光的调制频率也是决定测量分辨率的 两个重要参数。在测量系统中一般将探测光调制在1kHz 左 右,采用锁相放大器来去除背景信号提高信噪比,但是这样 并不能去除由背景噪声导致的1kHz 左右的低频波动的影 响。

2.2 微分干涉相差测量技术

在热透镜测量技术中,主要通过检测热致折射率变化所 引起的透射光强度的变化。当采用这种技术来检测纳米流体 (nanofluidics)时,由于纳米通道(nanochannel)的尺寸小于波 长,因此不能用几何光学来描述热透镜的折射现象,而探测 光热效应引起的相位信号变化可以解决这一问题。2002年, 法国波尔多大学国家科学研究中心的 BrahimLounis 小组和 荷兰莱顿大学惠更斯实验室的 Michel Orrit 小组采用灵敏的 微分干涉方法去探测粒子光热效应引起的微弱相位变 化^[30-31]。图 5(a)是测量的实验装置,采用了 514 nm 的 Ar⁺ 激光器作为激发加热光源,He-Ne 激光器 633 nm 激光作为 探测光束。将加热光束的功率保持在 20 mW,并用声光调制 器将频率调制在某一频率(100 kHz 和 10 MHz 之间)。探测 光束通过偏振分束后经过一个 Wollaston 棱镜后偏振方向旋 转 45 度,之后分成两个垂直偏振的光束,夹角约 0.1°。两束



- 图 5 (a)偏振干涉光热测量装置; (b)直径为 5 nm 的金纳米 粒子的光热成像^[30]
- Fig. 5 (a) Schematics of the experiment set-up; (b) photothermal images of 5 nm gold nanoparticles in a few tens of nanometers thick polyvinyl alcohold film on a glass substrate

光聚焦到显微镜物镜的物平面形成两个相距 1.2 μm 的光 点。加热光束经分束器后与其中一束探测光重合。两束探测 光经样品表面反射后在 Wollaston 棱镜中重合,二者的相位 差引起的垂直偏振光信号被偏振立方体反射进入快速探测 器。显然,两个探测光束的相位差变化与某点的平均温度呈 正比关系。

在微分干涉相差测量中,为了使两束反射光在 Wollaston 棱镜达到最佳重合,研究人员在光路内插入远心镜头系 统使得棱镜处于物镜的像焦平面,并通过调整加热光束在两 个探测光点间移动,当它与某一个探测光点重合时能够获得 最大的信号。为了提高测量的信噪比,实验采用了锁相放大 器来检测调制频率下两束探测光的强度变化以及相位变化, 并且采用了高频调制的方法来抑制噪声,调制频率决定温度 调制的区域,通过频率的选择使得温度调制区域的体积容量 与显微物镜聚焦点大致重合。为了获得单个粒子的显微成 像,样品由精密位移台控制并相对于三个光点进行扫描。在 这一实验中,研究人员获得了直径为5nm的金纳米粒子的显 微图像,如图 5(b)所示,该测量的信噪比达到了 10。

液体环境中单粒子探测的难度较大,这主要是由于粒子 的快速布朗运动会导致在聚焦区内停留时间非常短暂(约几 个毫秒),在这种情况是无法利用信号积分的方法来改善探 测极限的。2009年,Takehiko Kitamori小组利用微分干涉相 差法对水中的单个金纳米粒子(5 nm)进行计数^[32],并研究 了微分干涉相差测量中激发光的偏振方向和调制频率对光热 信号的影响。为了获得良好的相位对比,他们采用一对差分 干涉相差棱镜,它们具有 5 μm 的高切变值,与热扩散长度 一致。实验表明,与传统的热透镜测量技术相比,微分干涉 相差测量方法可使信号的背景降至 1/100,信噪比提高 1 个 数量级。

在活细胞生物标记成像方面,单粒子(分子)跟踪是常用

的方法,但是所采用的标记粒子必须尺寸足够大(>40 nm), 其瑞利散射强度才能通过传统的光学显微镜检测。另一方 面,单分子检测中常采用的有机染料、蛋白质标记分子的光 漂白问题限制了它在活细胞内的观察时间。利用光热法可以 实时检测小尺寸金属纳米粒子,从而解决以上问题。2003 年,Cognet 等采用 10 nm 的金粒子作为标记,利用干涉光热 测量技术成功对膜蛋白显色成像^[42],实验发现,该方法面临 的一个限制是信噪比与光吸收导致的样品温度上升之间的平 衡。

2.3 光热外差测量技术

尽管干涉相差法具有较高的灵敏度,但是它受限于干涉 仪两臂光束的重合度以及二者相位差的波动。2004年,Brahim Lounis小组提出了光外差法用于检测单个纳米粒子的光 热信号,并实现了对仅包含 67 个原子的金属纳米团簇成像。 与微分干涉相差法相比,信号的灵敏提高了 2 个数量级^[33]。

理论上,对于一个处于各向同性介质中的金纳米颗粒或 其他吸收纳米粒子,在一束强度调制的激光照射下,可以看 作一个热功率为 P_{heat}[1+cos(Ωt)]的热源,其中 Ω 是调制频 率,P_{heat}是粒子吸收的平均激光功率。光热效应导致粒子周 围介质受时间调制的折射率分布发生变化^[32]

$$\Delta n(r,t) = \frac{\partial n}{\partial T} \frac{P_{\text{heat}}}{4\pi \kappa r} \bigg[1 + \cos \Big(\Omega t - \frac{r}{R_{\text{th}}} \Big) e^{-r/R_{\text{th}}} \bigg]$$

其中, r是与粒子的间距, n为介质的折射率, $\frac{\partial n}{\partial T}$ 是折射率

随温度的变化率, $R_{th} = \sqrt{2\kappa/\Omega C}$ 为热扩散特征长度, $\kappa \cap C$ 是介质热导率和单位热容。当探测光束与这一折射率分布场 相互作用后, 散射光将包含频移 Ω 的边带信号, 利用锁相放 大器检测散射光与参考光干涉后调制频率为 Ω 的拍频信号 即可获取样品的光致热分布。

其测量装置如图 6(a)所示^[34],采用了 Ti 蓝宝石激光器



图 6 (a) 光热差分显 (a) 测量装 重; (b) 直 径 力 5 nm 的 金 纳米 粒子 的 光热 成 1 (c) 1. 4 nm 的 金 纳米 团簇 光热 图像^[33]

Fig. 6 (a) Experiment Schematics of photothermal heterodyne imaging method; (b) photothermal imaging of isolated 5 nm Au nanoparticles; (c) photothermal image of isolated 1.4 nm Au nanoparticle

的 720 nm 作为探测光, Nd: YAG 的倍频光 532 nm 作为加 热光束。为了避免吸收光功率对电子弛豫动态的影响,实验 采用弱激发条件,使得两次连续吸收过程的平均时间间隔比 纳米粒子的弛豫时间长。利用声光调制器将加热光束调制频 率保持在 100 kHz 到 15 MHz。两束光用高孔径物镜聚焦在 样品同一点,探测光与散射场干涉作用后通过另一物镜、分 色镜和红光滤光片后进入锁相放大器。实验中激光光点固 定,通过 2D 压电扫描系统移动样品从而获取粒子的显微图 像。图 6(b)和(c)分别是直径为 5 nm 的金纳米粒子和 1.4 nm 金纳米团簇的三维光热外差图像。可以看出,图像中没 有衬底的背景噪音,信号完全来自于光吸收粒子即金纳米团 簇。此外,该小组利用这一方法在弱光照射下成功地完成了 对 CdSe/ZnS 发光量子点的成像,并且还测量了单个金纳米 粒子的吸收截面。

与早期的光热透镜测量和干涉相差测量技术相比,光热 外差显微技术具有灵敏度高、装置相对简单,无需光束准直 等显著优点,因而在单粒子检测方面获得了广泛的应 用^[34-45]。2005年, BrahimLounis 小组利用光热外差法测量了 单个金纳米粒子的吸收光谱,研究了金属纳米粒子表面等离 子吸收的尺寸效应, 清楚地观察到了最小直径为5nm 的金纳 米粒子的局域表面等离子共振的均匀展宽[35]。同年,该小组 利用同样的方法首次在室温下测量了单个 CdSe/ZnS 半导体 纳米晶的吸收光谱,观察到了带边 X 态和高能态(1Se, 2S_{h.3/2})的共振吸收,测得了吸收和荧光谱线的斯托克位 移[37]。2008年该组又将光热外差法用于单根碳纳米管吸收 截面的测量^[38-39]。2010年, Greg Hartland 小组用光热外差 成像法测量了单根 CdSe 纳米线的吸收截面,并且观察到了 了纳米线沿不同方向的各向异性光吸收现象^[40]。同年, Orrit 小组利用该技术首次在室温下测量了单个 BHQ1 (Black-Hole-Quencher)分子的吸收截面^[41],实验结果表明,这一测 量技术对缺陷或粗糙度的散射不敏感,在 300 ms 的积分时 间内单分子检测的信噪比可达到 10。2015年,莱斯大学的 Stephan Link 小组将多波长超连续激光作为加热光束引入光 热测量装置,测量了金属纳米粒子的吸收光谱,并且实验确 定了不同尺寸和形状的单个粒子的吸收和散射光谱间的相对

位移[42]。

光热外差法在生物机理研究中也展示了优异的应用前 景^[35,43-48]。2006年,Lasne等利用更高灵敏度的光热外差法 检测了利用低粒子数密度的5nm金粒子标记的膜受体在活 的COS7细胞内的二维运动轨迹,并且实验发现,对于水介 质中5nm的金纳米粒子,功率密度为400kW・cm⁻²的激光 仅会引起1.5K的温升^[44]。2011年,Leduc等利用光热外差 法探测了MUS/OT包覆的金纳米粒子在细胞质内的动态特 性,并且可根据光热信号获知探测区内局部的细胞粘度信 息^[46]。

3 单粒子光热检测技术的发展

3.1 信噪比的改进

在光热测量技术中,纳米粒子或分子样品均浸没在光热 介质中,如空气、水、硅油、甘油等,因此周围介质的光热特 性是决定信号强度的一个重要因素。定义光热介质的品质因 数 FOM= $n \left| \frac{\partial n}{\partial T} \right| \frac{1}{\kappa}$,其中, $\partial n / \partial T$ 称为介质的折射率敏感 系数,也称光热系数。采用热光系数高的材料作为纳米粒子 的周围介质可以大大改善光热信号的信噪比^[49-52]。Michael Orrit 等将纳米粒子置于甘油内,与在水中相比光热外差成 像的信噪比提高了5倍:当将纳米粒子置于正戊烷溶液内 时,成像信噪比与甘油中相比又提高了5倍[49]。2012年, Brahim Lounis 小组又选用了 4-cyano-4'-penylbiphenyl(5CB) 液晶作为周围介质,利用液晶相变时强烈的折射率变化特 性,将金纳米粒子成像信噪比相比水环境中提高了近40倍。 图 7 对比了尺寸为 28 nm 的金纳米粒子在不同介质内光热成 像,介质为水和硅油时光热信号如图 7(b)和(c)所示,介质 为 23 和 31 ℃的 5CB 液晶时的实验结果如图 7(d)和(e)所 示。显然,介质对图像信噪比影响极大,当粒子置于液晶且 相变温度 31 ℃时,图像的信噪比最好^[51]。2016 年, Oriit 小 组又将超临界流体 Xe 作为粒子的浸没介质,在液-气相变的 临界点流体 Xe 介质具有极大的光热系数,利用这一特性将 5 nm 粒子的光热差分显微成像的信噪比提高了 440 倍^[52]。



(b):水;(c): 硅油;(d): 23 ℃时液晶 5CB;(e): 31 ℃时液晶 5CB^[51]

Fig. 7 Photothermal images of 28 nm gold nanoparticles recorded in different media

(b): Water; (c): Silicone oil; (d): 5CB at 23 $^\circ\!\!C$; (e): 5CB at 31 $^\circ\!\!C$

3.2 动态测量技术的发展

3.2.1 光热关联光谱法(photothermal correlation spectroscopy) 2009年,光热信号关联光谱技术开始被用于探测单个纳 米粒子在介质中的扩散、光物理等动态特性研究中^[53-56],与 荧光关联光谱(fluorescence correlation spectroscopy, FCS)类 似, 它测量与纳米粒子光吸收成正比的光热信号的相关函数。其检测实验装置与光热外差法一样, 时间调制的激发光 束诱导纳米粒子周围的随时间改变的折射率分布, 探测光束 与折射率分布相互作用后携带与调制频率同步的散射信号, 探测器检测该散射场与前向透过光束相干后的拍频信号。在 自相关测量中, 探测光束、激发光束以及样品位置保持不 变, 伴随纳米粒子在探测区域内扩散的高取样频率下信号的 涨落被记录下来。该信号主要来自于光热信号(s)的自相关 函数[G(τ)]为

$$G(\tau) = \frac{\langle \delta S(t) \delta S(t+\tau) \rangle}{\langle S(t) \rangle^2} = \frac{\langle S(t) S(t+\tau) \rangle}{\langle S(t) \rangle^2} + 1$$

其中()代表时间平均。假设观察区域是椭圆高斯形分布,并 且粒子运动为自由扩散,那么,

$$G(\tau) = \frac{1}{N\left(1 + \frac{\tau}{\tau_D}\right)\left(1 + \frac{\tau}{A^2\tau_D}\right)^{1/2}}$$

其中 N 是观察区域的平均粒子数,A 是观察区域的形状参数, τ_D 是特征扩散时间。观察区域的形状参数 A 对确定特征 扩散时间是非常重要的,假设探测区域为准共焦(quasi-confocal)高斯形状, $A = W_z/W_{xy}$, W_z 和 W_{xy} 分别为椭球横向和 纵向半径。在实验中,根据归一化自相关函数拟合实验曲 线,获得参数 N 和 τ_D ,由扩散时间 τ_D 和液体的粘度系数 η 以及与温度和装置几何形状相关的参数 γ 间的关系, $\tau_D = \gamma \eta d$,就可以获得粒子在液体介质中的动态半径以及扩散情况。如图 8 所示,Vivien 等用这种技术测量了功能化修饰的 金纳米粒子的光热关联曲线,通过与理论拟合,可以分别获 取生物素单功能化、链酶亲和素混合后的纳米粒子以及 CALNN 包覆前后的纳米粒子光热信号的关联曲线,得到不 同修饰的纳米粒子的扩散时间,进而获取粒子动态的流体学 直径,精度可达到纳米量级^[53]。

2013年, Markus Selmke 等在双焦点探测区域体积近似的基础上分析评价相关函数,提出了一个新的光热关联光谱测量技术^[57-58]。结果表明,该技术可以测量 14 nm 的金纳米粒子在辐射压力引导下的漂移速度大约为 10 nm · ms⁻¹,这一数值低于单粒子荧光关联光谱测量的探测极限,在这一测量中,由于样品的采样体积非常小,大约飞升(femtoliter)量级,因而获取的光热信号不包含空间和时间分布的信息。 2015年,利物浦大学的 Nievers 等将栅格图像关联光谱技术应用于光热显微镜成像系统,不仅实现了纳米粒子空间分布的观察,而且获得了粒子在宽时间范围内的扩散动态^[59]。



图 8 (a)10 nm 生物素单功能化的纳米粒子(左)和与链酶亲和素混合后(右)的纳米粒子的光热信号关联曲线;(b) CALNN 包 覆前后的纳米粒子光热信号关联曲线

- Fig. 8 (a) Photothermal correlation curves obtained from 10 nm biotin monofunctionalized nanoparticles(left) and upon mixture with streptavidin. Solid lines represent theoretical fits using eq 2; (b) Photothermal curves from bare and CALNN-coated gold nanoparicles. CALNN is a 5 amino-acid long peptide
- 3.2.2 光热外差全息成像(photothermal heterodyne holography)

常规的光热测量技术一般采用单点测量,它通过激光对 粒子周围折射率的变化进行空间扫描成像,因此,入射光瞬 时的噪声将会引起图像在空间上的噪声。同时,单点测量很 难提供快速的大视场成像,难以获得粒子间的相对位移等信 息^[60-61]。光热激发与数字外差全息技术的结合是近年发展的 大视场(100 µm² 区域)光热探测方法^[61]。其测量装置如图 9 所示,光热激发采用波长为 532 nm 的正弦调制的连续波激 光,通过分束器后直接进入物镜照射在样品上。全息照相臂 采用波长为 785 nm 单模激光二极管,由半波片和偏振分束 器将光分为参考光束和照射光束。二者都采用了声光调制器 将频率调制在 80 MHz 附近。为了使两束光的偏振方向一致 以便干涉,在其中一束光路上加入半波片。与大多数差分干 涉仪一样,该装置可以通过选择适当的失谐频率来研究调制 在任一频率下的光热信号。



heterodyne holography

这种光热外差全息成像方法可以在 5 s内对 180 µm² 范 围内的样品成像,与单点扫描成像技术的 25 µm² • min⁻¹相 比要高的多。同时,该方法可以研究纳米粒子在三维空间的 信息,在生物领域对标记纳米粒子的三维成像中具有较好的 应用价值。然而值得注意的是,与单点检测相比,大视场检 测的信噪比要大约低一个数量级。该方法需要在大的观测范 围、视频速率采样速率以及大热扩散半径之间权衡协调。此 外,要获得在大视场内对样品加热的功率密度,就需要超高 的激光功率,这就有可能会对样品造成损伤。

3.3 激发光波长的拓展

红外显微技术与光谱技术的结合可用于微区样本分析, 在材料、生物等领域具有非常广阔的应用前景。然而,由于 红外光谱中大多数可利用的激光波长位于中红外(3~11 μ m),瑞利判据 Δ =0.61 λ /NA 的限制决定了红外显微镜的 空间分辨率普遍较低,采用固体浸没透镜可提高分辨能力, 但最多可以使分辨率达到 2 μ m 左右。近年来,红外光热外 差显微技术逐渐发展起来^[62-69]。与普通光热外差测量装置不 同的是采用中红外激光作为激发光源,仍然采用可见光为探 测光,这样光热差分显微技术不仅可以测量样品带间吸收的 光热信号,还可测量带内跃迁、振动跃迁吸收等。并且,信 号的空间分辨率可提高至亚微米量级。2017年, Gregory V. Harland小组利用中红外可调谐光学参数振荡器(2.5~3.7 μ m)作为激发光源,532 nm 激光作为探测光,在干燥环境中 实现了亚微米尺寸聚合物粒子的成像,分辨率达到 0.3 μ m^[67]。同年,Bijeesh等采用双光子吸收导致的热效应,对 单个 20 nm 的 BaTiO₃纳米粒子的成像,由于非线性光激发 可避开生物组织对 350~650 nm 可见光的吸收,从而实现快 速深组织成像,因此,红外光热成像在生物非线性光学标记 领域展现出了良好的应用前景^[62]。

4 结 论

基于光热效应的显微光谱技术具有优异的时空分辨率、 信噪比和灵敏度,可实现对样品的实时、原位和免标记检 测,因而,近年来在单粒子成像和光谱分析方面取得广泛的 应用。但是,光热显微技术的发展仍然面临一些挑战,比如 实验装置相对复杂、信号的时间分辨率较低、检测速度慢等 问题。通过技术的不断进步,可望克服现有技术的不足,进 一步提升其检测性能^[70-72]。同时,在大数据时代,基于机器 视觉等人工技术的图像分析和数据处理技术可以高效的从海 量的图像数据中获得更准确的信息,这些技术的引入可望进 一步推动光热显微光谱技术在单粒子检测领域的应用。

References

- [1] Hsu S W, Rodarte A L, Som M, et al. Chemical Reviews, 2018, 118: 3100.
- [2] Ding Liang, Alan M Bond, Zhai Jianping, et al. Analytica Chimica Acta, 2013, 797: 1.
- [3] FENG Shi-liang, WANG Jing-yu, CHEN Shu, et al(冯仕靓, 王靖字, 陈 舒, 等). Acta Physica Sinica(物理学报), 2019, 68(14): 147801.
- [4] Wei Hong, Pan Deng, Zhang Shunping, et al. Chemical Reviews, 2018, 118: 2882.
- [5] YUAN Ting-lian, JIANG Ying-yan, WANG Wei(袁婷联, 蒋莹琰, 王 伟). Progress in Chemistry(化学进展), 2016, 28(5): 607.
- [6] Marc Vendrell, Kaustabh Kumar Maiti, Kevin Dhaliwal, et al. Trends in Biotechnology, 2013, 31: 249.
- [7] Zhang Kenneth Yin, Yu Qi, Wei Huanjie, et al. Chemical Reviews, 2018, 118: 1770.
- [8] Jaime Ortega Arroyo, Philipp Kukura. Nature Photonics, 2016, 10: 11.
- [9] WANG Yong-jie, WANG Wei(王咏婕,王 伟). Acta Chimica Sinica(化学学报), 2017, 75(11): 1061.
- [10] Jaime Ortega-Arroyo, Philipp KuKura. Phys. Chem. Chem. Phys., 2012, 14: 15625.
- [11] Konan Peck, Michael D Morris. Anal. Chem., 1986, 58: 2876.
- [12] Jackson W B, Amer N M, Boccara A C, et al. Applied Optics, 1981, 20: 1333.
- [13] Andreas Mandelis. J. Appl. Phys., 1983, 54: 3404.
- [14] Whinnery J R. Accounts of Chem. Res., 1974, 7: 225.
- [15] Castillo J, Fernandez A, Mujica V. Mikrochim. Acta, 1998, 130: 105.
- [16] Swofford R L, Morrell J A. J. Appl. Phys., 1978, 49: 3667.
- [17] Jun Miyazaki, Hiromichi Tsurui, Koshi Kawasumi, et al. Optics Express, 2014, 22: 18833.
- [18] Stéphane Berciaud, David Lasne, Gerhard A Blab, et al. Physical Review B, 2006, 73: 045424.
- [19] Markus Selmke, Marco Braun, Frank Cichos. J. Opt. Soc. Am. A, 2012, 29: 2237.
- [20] Wu Jiaqi, Takehiko Kitamori, Tsuguo Sawada. Appl. Phys. Lett., 1990, 57: 22.
- [21] Wu Jiaqi, Takehiko Kitamori, Tsuguo Sawada. J. Appl. Phys., 1991, 69: 7015.
- [22] Masaaki Harada, Kouji Iwamoto, Takehiko Kitamori, et al. Anal. Chem., 1993, 65: 2938.
- [23] Masaaki Harada, Masashi Shibata, Takehiko Kitamori, et al. Analytica Chimica Acta, 1995, 299: 343.
- [24] Fang H L, Swofford R L. Ultrasensitive Laser Spectroscopy. Academic Press, New York, 1983. 175.
- [25] Manabu Tokeshi, Marika Uchida, Kenji Uchiyama, et al. Journal of Luminescence, 1999, 83-84: 261.
- [26] Kazuma Mawatari, Takehiko Kitamori, Tsuguo Sawada, et al. Anal. Chem. 1998, 70: 5037.
- [27] Manabu Tokeshi, Marika Uchida, Akihide Hibara, et al. Anal. Chem., 2001, 73: 2112.

- [28] Hiroko Kimura, Fumiko Nagao, Asako Kitamura, et al. Analytical Biochemistry, 2000, 283: 27.
- [29] Uchiyama K, Hibara A, Kimura H, et al. Jpn. J. Appl. Phys., 2000, 39: 5316.
- [30] David Boyer, Philippe Tamarat, Abdelhamid Maali, et al. Science, 2002, 297: 1160.
- [31] Gleyzes P, Boccara A C, Saint-Jalmes H. Optics Letters, 1997, 22: 1529.
- [32] Hisashi Shimizu, Kazuma Mawatari, Takehiko Kitamori. Anal. Chem., 2009, 81: 9802.
- [33] Stéphane Berciaud, Laurent Cognet, Gerhard A Blab, et al. Physics Review Letters, 2004, 93: 257402.
- [34] Stéphane Berciaud, David Lasne, Gerhard A Blab, et al. Physical Review B, 2006, 73: 045424.
- [35] Cognet L, Lounis B. Gold Bulletin, 2008, 41(2): 139.
- [36] Stéphane Berciaud, Laurent Cognet, Philippe Tamarat, et al. Nano Letters, 2005, 5: 515.
- [37] Stéphane Berciaud, Laurent Cognet, Brahim Louni. Nano Letters, 2005, 5: 2160.
- [38] Stéphane Berciaud, Laurent Cognet, Brahim Lounis. Physical Review Letters, 2008, 101: 077402.
- [39] Stéphane Berciaud, Laurent Cognet, Philippe Poulin, et al. Nano Letters, 2007, 7: 1203.
- [40] Jay Giblin, Muhammad Syed, Michael T Banning, et al. ACS Nano, 2010, 4: 358.
- [41] Gaiduk A, Yorulmaz M, Ruijgrok P V, et al. Science, 2010, 330: 353.
- [42] Mustafa Yorulmaz, Sara Nizzero, Anneli Hoggard, et al. Nano Letters, 2015, 15: 3041.
- [43] Cognet L, Tardin C, Boyer D, et al. PNAS, 2003, 100: 11350.
- [44] David Lasne, Gerhard A Blab, Stéphane Berciaud, et al. Biophysical Journal, 2006, 91: 4598.
- [45] David Lasne, Gerhard A Blab, Francesca De Giorgi, et al. Optics Express, 2007, 15: 14184.
- [46] Cécile Leduc, Jin-Mi Jung, Randy R Carney, et al. ACS Nano, 2011, 5: 2587.
- [47] Zijlstra P, Orrit M. Rep. Prog. Phys., 2011, 74: 106401.
- [48] Peter Zijlstra, Pedro M R Paulo, Michel Orrit. Nature Nanotechnology, 2012, 7: 379.
- [49] Alexander Gaiduk, Paul V Ruijgrok, Mustafa Yorulmaz, et al. Chem. Sci., 2010, 1: 343.
- [50] Ji Won Ha. Bull. Korean Chem. Soc., 2015, 36: 2154.
- [51] Parra-Vasquez A N G, Laura Oudjedi, et al. J. Phys. Chem. Lett., 2012, 3: 1400.
- [52] Tina X Ding, Lei Hou, Harmen Van der Meer, et al. J. Phys. Chem. Lett., 2016, 7: 2524.
- [53] Vivien Octeau, Laurent Cognet, Lauernce Duchesne, et al. ACS Nano, 2009, 3: 345.
- [54] Pedro M R Paulo, Alexander Gaiduk, Forian Kulzer, et al. J. Phys. Chem. C, 2009, 113: 11451.
- [55] Miriam Wähnert, Romy Radünz, Frank Cichos. Proc. of SPIE, 2009, 7185: 71850V.
- [56] Romy Radünz, Daniel Rings, Klaus Kroy, et al. J. Phys. Chem. A, 2009, 113: 1674.
- [57] Markus Selmke, Marco Braun, Frank Cichos. ACS Nano, 2012, 6: 2714.
- [58] Markus Selmke, Romy Schachoff, Marco Braun, et al. RSC Advances, 2013, 3: 394.
- [59] Nieves D J, Li Y, Ferning D G, et al. R. Soc. Open Sci., 2015, 2: 140454.
- [60] Michael Atlan, Michel Gross, Pierre Desbiolles, et al. Optics Letters, 2008, 33: 500.
- [61] Absil E, Tessier G, Gross M, et al. Optics Express, 2010, 18: 780.
- [62] Bijeesh M M, Shakhi P K, Arunkarthick S, et al. Scientific Reports, 2017, 7: 1643.
- [63] Alket Mërtiri, Thomas Jeys, Vladimir Liberman, et al. Appl. Phys. Letts., 2012, 101: 044101.
- [64] Eun Seong Lee, Jae Yong Lee. Optics Express, 2011, 19: 1378.
- [65] Alket Mertiri, Hatice Altug, Mi K Hong, et al. ACS Photonics, 2014, 1: 696.
- [66] Zhang Delong, Li Chen, Zhang Chi, et al. Science Advances, 2016, 2: e1600521.
- [67] Bai Yeran, Zhang Delong, Li Chen, et al. J. Phys. Chem. B, 2017, 121: 10249.
- [68] Li Zhongming, Kyle Aleshire, Masaru Kuno, et al. J. Phys. Chem. B, 2017, 121: 8838.
- [69] Rusha Chatterjee, Ilia M Pavlovetc, Kyle Aleshire, et al. The Journal of Physical Chemistry, C, 2018, 122: 16443.
- [70] Arunkarthick S, Bijeesh M M, Geetha K Varier, et al. Journal of Microscopy, 2014, 256: 111.
- [71] Markus Selmke, André Heber, Marco Braun, et al. Applied Physics Letters, 2014, 105: 013511.
- [72] Hao Shen, Lawrence J Tauzin, Rashad Baiyasi, et al. Chemical Reviews, 2017, 117, 7331.

Application and Development of Photothermal Based Microscopy in Single Particle Detection

LI Shao-hua¹, ZHAO Hong-xia¹, WEN Chen¹, DING Zhi-qun¹, WANG Jing-rui¹, CHENG Pei-hong^{1, 2*}

1. School of Electronics and Information Engineering, Ningbo University of Technology, Ningbo 315211, China

2. State Key Laboratory of Silicon Materials, Zhejiang University, Hangzhou 310027, China

Abstract High sensitive single particle/molecule detection technique is an important prerequisite for nanoparticle application in biomedicine, chemistry and optoelectronics. Common single particle detection techniques include optical microscopy and spectroscopy based on fluorescence, Raman scattering, Rayleigh scattering, and absorption signals from single particle or molecule. Raman and fluorescence spectra analysis are applicable to fluorescence molecules or molecules with SERS activity. However, even for organic dye and semiconductor nanoparticles with high fluorescence efficiency, inherent photobleaching and blinking is a challenge for single particle detection. Scattering based technique is another solution for single particle detection, but as the scattering signal decreases with the particles size with the sixth power, it is difficult to separate the scattering signal of small size particle from background scattering noise. As we known, the light absorption of medium will induce refractive index change, and a refractive index gradient distribution will be present in the light heating zone. This phenomenon is known as the photothermal effect. Microscopy based on particle or molecule light absorption induced thermal effect has the merit of high sensitivity, freedom from background scattering, in-situ and label-free. It has been demonstrated potential application in single-particle/molecule detection field. In this paper, the application and development of photothermal based microscopy and spectroscopy was summarized. Firstly, the measurement principle was introduced. Then experimental set-ups of several different techniques including photothermal lens, differential interference contrast and photothermal heterodyne were discussed. The signal-noise ratio, sensitivity and resolution of these techniques were compared, and the recent investigations on applications of these techniques to single particle detection were also introduced. And then the recent research progresses in improve photothermal microscopy was elaborated, including signal/noise ratio increasing, dynamic measurement improvement and infrared spectrum expanding. Finally, the challenge for the photothermal technique used in single particle detection was summarized briefly.

Keywords Single particle detection; Photothermal microscopy; Photothermal effect

(Received Dec. 26, 2019; accepted Mar. 17, 2020)

* Corresponding author