-----Π Π

影像获取与信息系统专利

基于光强传输方程的多模式成像

张 赵^{1,2},李加基^{1,2},孙佳嵩^{1,2},张佳琳^{1,2},左 超^{1,2}*

(1. 南京理工大学 电子工程与光电技术学院 智能计算成像实验室, 江苏 南京 210094;

2. 南京理工大学 电子工程与光电技术学院 江苏省光谱成像与智能感知重点实验室, 江苏 南京 210094)

摘 要:在显微成像中,对于相位的恢复和定量相位的成像,基于光强传输方程的定量相位成像 是一种有效的方法。在沿光轴分布的光强中采集一系列强度图像,利用数值差分估计光强在聚 焦面处的一阶轴向微分并通过求解光强传输方程直接得到相位信息。该方法不需要复杂的干 涉装置和参考光束,且能够在传统的明场显微镜下实现定量相位成像。近年来,光强传输方程 在国内外得到广泛研究和关注,在自适应光学、X射线衍射光学、电子显微学、光学显微成像等 领域中显现出巨大的应用前景。本文提出了一种基于光强传输方程的多模式成像系统,将传统 的显微镜和计算成像结合起来,赋予了传统显微镜获得定量相位的能力。采用该系统对未染色 的花粉粒以及海拉细胞的有丝分裂过程进行了显微观察,验证了系统的多样性与可靠性。

关键词:相位恢复;光强传输方程;定量相位;多模式成像

doi: 10.7517/j.issn.1674-0475.2017.02.179 文章编号: 1674-0475(2017)02-0179-06

在显微成像中,当光波穿过生物细胞后,样品的强度和相位信息会被包含在透射光线中。作为 光波的统计现象,数字探测器(CCD 或 CMOS)只 能记录光的强度信息,而蕴含着物体结构和光学 特性的相位却丢失了。传统的明场显微镜适合用 于观察已染色物体和具有强吸收特性的物体,但 对于未染色透明的细胞其在明场照明下光强基本 不发生改变,所以采集到的图像具有较低的对比 度,很难进行观察和分析。一些相位可视化的成 像方法可以对未标记的生物样品进行观察,例如 译尼克相衬成像^[1]、微分干涉相衬成像(DIC)^[2] 等。它们能将观察样品折射率的空间差异即相位 延迟转换为图像的光强信息,大大提升了这类样 品在显微镜下的图像对比度,实现了对未染色细 胞等弱相位物体的观测与分析。虽然这些相位可 视化方法提供了有用和可靠的信息,但它们都无

²⁰¹⁷⁻⁰¹⁻²⁰ 收稿, 2017-02-15 录用

国家自然科学基金(11574152,61505081)、江苏省"六大高峰"人才项目(2015-DZXX-009)、江苏省"333 工程"科研项目资助 (BRA2015294)和江苏省光谱成像智能感知重点实验室开放基金项目(3092014012200417)

^{*} 通讯作者, E-mail: surpasszuo@163. com

法得到生物样品的定量相位,从而很难进行后续 的数据分析与计算。

经过数十年的发展,相位恢复与定量相位成 像已经成为光学测量领域的一个重要课题。其 中,最为经典的相位测量方法要属干涉检测法。 传统的干涉法已经较为成熟,并引申出多个分支, 例如电子散斑干涉、干涉测量、数字全息等^[3-5]。 虽然干涉测量法可以有效地获取相位,但干涉法 往往依赖相干性较好的激光光源等,并且需要较 为复杂的实验装置。此外,该方法还需对获得的 相位进行解包裹,而解包裹算法一般较为复杂。 相位测量中与干涉法相对应的被称为非干涉相位 测量技术,其中夏克-哈特曼波前传感器是采用几 何光学原理的相位测量技术,根据 CCD 上的焦斑 相对干微透镜光轴的偏移量,运用数学手段恢复 出最终的波面。但是由于微透镜物理尺寸的限 制,夏克-哈特曼波前传感器很少直接应用于相位 成像与显微领域[6]。另一类非常重要的非干涉相 位测量技术统称为相位恢复。相位恢复是一种由 强度来恢复相位的技术,主要分为迭代法和光强 传输法。相比于迭代的不确定性以及收敛可能限 于局部最小值等缺点,1983年 Teague 提出的基于 TIE 的相位恢复是一种非迭代的定量相位恢复 法[7]。该方法仅需要沿光轴方向采集多个平面的 强度图像,就可通过数学方法直接求出物体的相 位,无需任何的迭代过程。因此,已知 I_0 和 $\partial I/\partial z$ 求解 TIE,就能唯一确定定量相位。其中, I₀ 表示 聚焦面处的光强, *∂I/∂z* 表示轴向光强的微分。 光强传输方程作为相位恢复的方法之一,因为其 具有非迭代性、非干涉性,以及无需复杂的实验装 置等优点,近年来被国内外学者广泛关注。

在不加其他特殊光学元件的情况下,TIE 不 仅能够获取非干涉定量相位,还为生物医学中的 多种计算观测方法提供了可能性。2004年,Paganin等^[8]展示了X射线显微成像中人腿骨和螨 虫进行泽尼克相衬成像的仿真结果。2002年, Barone-Nugent等^[9]给出了一组较好的仿真 DIC 图像的实验结果,后续研究证明了其在部分相干 光下利用 TIE 求解定量相位的准确性。2015年, Zuo 等^[10]以相空间光学理论作为切入点,基于维 纳分布函数(WDF)将 TIE 推广并应用到部分相 干光波场。

本文基于传统明场显微镜设计出一套显微计 算成像系统,此系统将传统显微镜与计算成像相 结合,不仅能够求解出生物样品的定量相位信息, 还能呈现在泽尼克相衬和微分干涉相衬模式下的 成像结果。实验结果证明,TIE 能够得到各类生 物医学样品的定量相位,为后续数据的分析与处 理提供了可能性。在已知定量相位信息的基础 上,泽尼克相衬和微分干涉相衬成像模式提供了 更为丰富的图像信息和多样化的观察手段。

1 光强传输方程

当光波在自由空间传播时,在菲涅耳区的光 强与相位的关系应满足式(1)^[7]:

$$-k\frac{\partial I(r)}{\partial z} = \nabla \cdot \left[I(r)\nabla\phi(r)\right]$$
(1)

其中, $k=2\pi/\lambda$,表示波数;I(r)表示聚焦面上 的光强; ▽表示在横向方向r上的梯度算子; $\phi(r)$ 表示物体的相位。TIE 的左边是沿z轴方向的轴 向光强微分,为了减少轴向光强微分高阶项的影 响,轴向微分将采用多个平面的测量获取^[11]。而 方程的右边是一个二阶椭圆偏微分方程。它可以 在周期或简化的齐次边界下通过快速傅里叶变 换^[12](FFT)求解,也可以在非齐次 Neumann 边界 条件下通过离散余弦变换^[13](DCT)求解。TIE 最 初是 Teague 在傍轴条件下由亥姆霍兹方程推导 得到的,而 Teague 推导出的 TIE 以及他的假设都 是基于单色相干光的条件,因此 TIE 不能直接应 用于 部分相干光照明。在准单色光近似下, WDF^[14]应满足式(2):

$$\frac{\partial I(r)}{\partial z} = -\lambda \nabla_r \cdot \int u W(r, u) du \qquad (2)$$

其中,r和u分别表示二维空间和空间频率的

矢量; ∇_r表示在*r*上的梯度函数。当满足完全相 干条件,方程(2)可被简化成方程(1)。部分相干 光场下相位的梯度则自动与维格纳函数的一阶条 件空间频率矩相关联^[14],即:

$$\frac{\int uW(r,u)du}{\int W(r,u)du} = \frac{1}{2\pi} \nabla_r \phi(r)$$
(3)

方程(2)和(3)分别表示广义的光强传输方程 形式和部分相干光下求解的相位。因此,不管是 相干光场还是部分相干光场,定量相位都可以由 TIE恢复。研究发现,无论光源大小,只要光源的分 布相对于光轴是对称的,相位就可以被准确恢复^[10]。

2 实验

2.1 实验装置

图 1(a)展示的是实验装置以及在标准 4f 系 统中的电控变焦透镜镜头的原理图。图 1(b)展示 的是基于光强传输方程的多模式的计算显微装 置。实验采用倒置的奥林巴斯 IX71 型显微镜。 实验照明光是由显微镜内置的卤钨灯发出的白 光,经过一个中心波长为 550 nm,带宽 45 nm 的 中性滤光片后产生的准单色光。该系统使用奥林 巴斯相机(Olympus UC50,分辨率 2588 pixels× 1960 pixels, 3.4 μm/pixel)进行图像采集。为避 免手动变焦的不精确性,系统采用电控变焦透镜 (EL-C-10-30-VIS-LD,Optotune AG)模块用于变 焦。此系统通过 USB 接口由软件控制,在垂直于 焦面的方向(z轴)上保证了相机采集与电控变焦 透镜模块变焦的同步性。图像堆栈经过一个长工 作距半复消色差物镜(Olympus,LUCPLFLN 40×, NA=0.6)后被相机采集。

2.2 实验结果

首先,测试样品为未染色的花粉粒,花粉粒的 折射率大约是1.43。图2展示的是花粉粒的多模 式成像结果。花粉粒不能被视为薄相位物体,并 且在其边缘伴有轻微的吸收。泽尼克相衬图像明 显提高了样品的对比度,但是可以明显看到样品 轮廓周围存在一圈光晕。微分干涉相衬图像虽然 没有泽尼克相衬图像的对比度高,但是呈现了一 种三维立体浮雕状且细节轮廓清晰。

将样品换成海拉细胞。图 3 是有丝分裂时期 和分裂间期细胞的实验多模式图像。图 3(a)展示 的是基于 TIE 求解整个成像平面下海拉细胞的定 量相位。当处于细胞分裂周期时,那些吸附在培 养基底的细胞比周围区域的细胞具有更高的密 度,例如细胞核。因此,核膜和核仁就显得更突 出。在 G2 期结束时,视场中的 3 个细胞开始分 裂,这是有丝分裂前细胞生命周期中的最终生长 期和活性期。



图 1 (a)实验装置和标准 4f 系统中电控变焦透镜的原理图;(b)基于奥林巴斯 IX71 的多模式计算成像系统
(a)Schematic diagram of the experimental setup and the electrically tunable lens in standard 4f system;
(b) Multi-mode imaging system based on OLYMPUS IX71

选择3个细胞中最大的1个,在图中用较小 红色虚线矩形标出。在实验期间,图中较大红色 虚线矩形中的细胞基本不发生改变,因此可以判 断这些细胞属于分裂周期中的G1期或S期,这段 时间是细胞复制DNA和中心粒的阶段。图3(b) 和(c)分别是细胞有丝分裂时期和分裂间期的多 模式图像。泽尼克相衬图像和微分干涉相衬图像 不仅可以提供细胞的可视化信息,还能使细胞提供的信息更加丰富。图 3(b2)和(c2)中细胞周围的光晕是典型的泽尼克相衬的特征。泽尼克相衬图像增强了物体的边缘,这就为细胞计数提供了方便。图 3(b3)和(c3)展示了微分干涉相衬图像的三维浮雕效果,其中相位变化的区域三维浮雕效果式为明显,如细胞质和细胞核。







图 3 (a)海拉细胞的全视场定量相位;(b)、(c)分别包含了有丝分裂和分裂间期的明场图像、泽尼克相衬图像、DIC 图像和定量 相位图像(比例尺分别代表 20 μm 和 50 μm)

(a) Full field quantitative phase of HeLa cells;
(b), (c) Contain bright field image, phase contrast images, DIC images and quantitative phase images during mitosis and interphase, respectively (scales representing 20 μm and 50 μm)

图 4 为有丝分裂阶段多模式成像系统在不同 时间点的细胞图像。分裂中期或分裂前期结束 时,染色体着丝点排列在赤道板上,纺锤丝附着在 着丝点上并且连接着染色体与子细胞,这些现象 意味着细胞在为分裂作最后的准备。当实验进行 到 74 min 时,细胞变成椭圆形。分裂后期,细胞 质均匀分布在整个细胞中,着丝点一分为二,纺锤 丝牵拉染色体,每条染色体的两条姊妹染色单体



图4 分裂期间海拉细胞不同时间点的图像

(a)分裂中期或前期结束;(b)分裂后期;(c)细胞开始分为两部分;(d)细胞彻底分裂成两个

Images of HeLa cells at different time points during division

(a) metaphase or end of prophase; (b) anaphase; (c) cell begins to divide into two parts; (d) cell splits into two

分开并向两级移动,1.5h之后,细胞核大致分为 两部分,新的细胞壁在分裂末期形成,标志着一个 母细胞分裂成两个基本相同的子细胞。每个子细 胞只包含1条染色单体,并且每一条都比母细胞 的小。实验的最后阶段(时间点为236min),胞质 分裂表明了细胞分裂周期的结束,1个母细胞分裂 成2个子细胞。染色体解螺旋,进入下一个有丝 分裂期。此外,泽尼克相衬图像以及 DIC 图像也 反映了细胞分裂过程中的一些重要特性,如: 图4(d2)中的光晕代表两个独立的子海拉细胞,完 全实现了分裂;图4(b3)直观地展示了细胞质如何 均匀分布在整个细胞中。

3 结论

利用明场显微镜设计出一套基于光强传输方 程(TIE)的多模式计算成像系统。电控变焦透镜 模块抓取到图像光强堆栈后,通过计算得到定量 相位图像、泽尼克相衬图像、DIC图像。此系统可 以结合适当的后处理算法实现多种成像模式,并 且在不改变原高成像质量的前提下,可以直接应 用于传统显微镜上,操作简便且成本低廉。基于 此系统给出了未染色的花粉粒的实验结果以及海 拉细胞有丝分裂的动态过程。除集成了多个成像 模式,TIE 计算成像在生物医学领域还具有广泛 的应用前景。活细胞成像的结果表明,本文提出 的多模式成像系统能够有效地研究细胞动态过 程,并且可应用于研究药物的有效性、细胞的移 动、生物功能化纳米材料的毒性分析。

参考文献:

- Zernike F. How I discovered phase contrast[J]. Science, 1955, 121(121):345-349.
- [2] Mcmahon P J, Barone-Nugent E D, Allman B E, Nugent K A. Quantitative phase-amplitude microscopy II: differential interference contrast imaging for biological TEM[J]. Journal of Microscopy, 2002, 206(3): 204-208.
- [3] Cuche E. Bevilacqua F. Depeursinge C. Digital holography for quantitative phase-contrast imaging [J]. Optics Letters, 1999,24(5):291.
- [4] Schnars U, Jueptner W. Digital Holography [M]. Heidelberg: Springer Berlin Heidelberg, 2005.
- [5] Cuche E, Marquet P, Depeursinge C. Spatial filtering for zero-order and twin-image elimination in digital off-axis holography[J]. *Applied Optics*, 2000, **39**(23):4070-4075.
- [6] 左 超,陈 钱,孙佳嵩, Asundi A. 基于光强传输方程的

非干涉相位恢复与定量相位显微成像:文献综述与最新进展 [J]. 中国激光, 2016, **43**(6):219-249.

Zuo C, Chen Q, Sun J S, Asundi A. Non-interferometric phase retrieval and quantitative phase microscopy based on transport of intensity equation: a review[J]. *Chinese Journal of Lasers*, 2016, **43**(6):219-249.

- [7] Teague M R. Deterministic phase retrieval: a Green's function solution[J]. Journal of the Optical Society of America A,1983,73(11):1434-1441.
- [8] Paganin D, Gureyev T E, Mayo S C, Stevenson A W, Nesterets YA I, Wilkins S W. X-ray omni microscopy[J]. Journal of Microscopy, 2004, 214(3): 315-327.
- [9] Barone-Nugent E D, Barty A, Nugent K A. Quantitative phase-amplitude microscopy I: optical microscopy[J]. Journal of Microscopy, 2002, 206(3):194-203.
- [10] Zuo C, Chen Q, Tian L, Waller L, Asundi A. Transport of

intensity phase retrieval and computational imaging for partially coherent fields: the phase space perspective [J]. *Optics & Lasers in Engineering*, 2015, **71**: 20-32.

- [11] Zuo C, Chen Q, Yu Y, Asundi A. Transport-of-intensity phase imaging using Savitzky-Golay differentiation filter theory and applications[J]. Optics Express, 2013, 21 (5): 5346-5362.
- [12] Nugent K A, Gureyev T E, Cookson D J, Paganin D, Barnea Z. Quantitative phase imaging using hard X rays[J]. *Physical Review Letters*, 1996, 77 (14): 2961-2964.
- [13] Zuo C, Chen Q, Asundi A. Boundary-artifact-free phase retrieval with the transport of intensity equation: fast solution with use of discrete cosine transform [J]. Optics Express, 2014, 22(8):9220-9244.
- [14] Zuo C, Chen Q, Asundi A. Light field moment imaging: comment[J]. Optics Letters, 2014, 39(3):654.

Multimodal Imaging Based on Transport of Intensity Equation

ZHANG Zhao^{1,2}, LI Jiaji^{1,2}, SUN Jiasong^{1,2}, ZHANG Jialin^{1,2}, ZUO Chao^{1,2}*

(1. Smart Computational Imaging Laboratory, School of Electronics and Optical Engineering, Nanjing University of Science and Technology, Nanjing 210094, Jiangsu, P. R. China; 2. Jiangsu Province Key Laboratory of Spectral Imaging and Intelligence Sense, School of Electronics and Optical Engineering, Nanjing University of Science and Technology, Nanjing 210094, Jiangsu, P. R. China)

Abstract: Transport of intensity equation (TIE) is a powerful tool for phase retrieval and quantitative phase imaging, which requires a series of intensity images along the optical axis. The numerical difference is used to estimate the first order axial differential of light intensity at the focal plane, and the phase information can be obtained directly by solving the transport of intensity equation. It does not require coherent illumination and works well on conventional bright-field microscopes. In recent years, Transport of intensity equation has been widely studied at home and abroad. It shows great application prospect in the fields of adaptive optics, X-ray diffraction optics, electron microscopy and optical microscopic imaging. This paper proposes a multi-mode imaging system based on transport of intensity equation, which combines the traditional microscope and the computational imaging, and gives the ability of obtaining the quantitative phase to the traditional microscope. The versatility and effectiveness of the system are demonstrated by microexamination of several transparent colorless specimens, such as unstained pollen grains and live HeLa cells.

Key words: phase retrieval; transport of intensity equation; quantitative phase; multimodal imaging

^{*} Corresponding author, E-mail:surpasszuo@163.com