# 基于深度学习的细胞骨架图像超分辨重建

胡芬<sup>1</sup>,林洋<sup>2</sup>,侯梦迪<sup>1</sup>,胡浩丰<sup>2</sup>\*,潘雷霆<sup>1,3,4</sup>\*\*,刘铁根<sup>2</sup>,许京军<sup>1</sup> <sup>1</sup>弱光非线性光子学教育部重点实验室,南开大学物理科学学院,泰达应用物理研究院,天津 300071; <sup>2</sup>天津大学精密仪器与光电子工程学院,光电信息技术教育部重点实验室,天津 300072; <sup>3</sup>药物化学生物学国家重点实验室,南开大学生命科学学院,天津 300071; <sup>4</sup>极端光学协同创新中心,山西大学,山西太原 030006

**摘要** 21世纪初诞生的超分辨光学成像技术在生命科学研究中发挥着巨大作用,极大地增强了人们探索微纳尺度 亚细胞结构的能力,然而这些成像技术往往耗时长,成本高。如今,许多研究者致力于基于深度学习的图像超分辨 重建算法的研究中。利用自主搭建的随机光学重构超分辨显微镜获得细胞微管骨架超分辨图像,然后采用双线性 插值降采样法处理得到低分辨率输入图集,再分别使用传统的三次样条插值法和增强型深度超分辨率神经网络进 行学习训练,实现低分辨率图像的超分辨重建。结果表明:通过深度学习所重建的各种降采样的图像效果均优于 采用传统插值法得到的图像效果,尤其是二倍降采样重建图像在主观和客观评价指标上可比拟实验获得的微管骨 架超分辨图像。基于增强型深度超分辨率神经网络的细胞骨架图像超分辨重建有望提供一种简捷、有效和高性价 比的成像方法,可应用于对细胞骨架超微结构的快速预测。

关键词 图像处理;深度学习;图像超分辨重建;随机光学重构显微术;细胞骨架
 中图分类号 O439 文献标志码 A doi: 10.378

doi: 10.3788/AOS202040.2410001

# Super-Resolution Reconstruction of Cytoskeleton Image Based on Deep Learning

Hu Fen<sup>1</sup>, Lin Yang<sup>2</sup>, Hou Mengdi<sup>1</sup>, Hu Haofeng<sup>2\*</sup>, Pan Leiting<sup>1,3,4\*\*</sup>, Liu Tiegen<sup>2</sup>, Xu Jingjun<sup>1</sup>

<sup>1</sup>Key Laboratory of Weak-Light Nonlinear Photonics, Ministry of Education, School of Physics, TEDA Applied Physics School, Nankai University, Tianjin 300071, China;

 $^{2}$  Key Laboratory of Opto-Electronics Information Technology, Ministry of Education, School of

Precision Instrument & Opto-Electronics Engineering, Tianjin University, Tianjin 300072, China;

 $^3$  State Key Laboratory of Medicinal Chemical Biology, College of Life Sciences, Nankai University,

Tianjin 300071, China;

<sup>4</sup> Collaborative Innovation Center of Extreme Optics, Shanxi University, Taiyuan, Shanxi 030006, China

Abstract Super-resolution microscopy techniques invented at the beginning of the 21<sup>st</sup> century provide unprecedented access to life science researches owing to its impressive ability of studying subcellular structures at the micrometer and nanometer scales. However, these techniques often require high cost of time and money. Recently, many researchers work on super-resolution image reconstruction algorithms based on deep learning. Herein, we obtained the super-resolution images of cell microtubule cytoskeletons by the self-built stochastic optical reconstruction microscopy (STORM), and then the bilinear interpolation down-sampling method was used to obtain the low-resolution input atlas. The traditional cubic spline interpolation method and the enhanced depth super-resolution neural network were used for learning and training to realize the super-resolution reconstruction of the low-resolution image. Results show that the effects of all kinds of down-sampling images reconstructed by deep learning are better than those obtained by traditional interpolation method; the super-resolution images of microtubule skeletons obtained by double down-sampling and

收稿日期: 2020-07-08; 修回日期: 2020-09-07; 录用日期: 2020-09-15

**基金项目**:国家自然科学基金(11874231,31801134)、天津市自然科学基金(18JCQNJC02000)、长江学者和创新团队发展计划(IRT\_13R29)、中央高校基本科研业务费专项资金(2122019446)

\* E-mail: haofeng\_hu@tju.edu.cn; \*\* E-mail: plt@nankai.edu.cn

experiments are comparable in subjective and objective evaluation indexes. Based on the enhanced depth super-resolution neural network, the super-resolution reconstruction of cytoskeleton images is expected to provide a simple, effective, and cost-effective imaging method, which can be applied to the rapid prediction of cytoskeleton super-microstructures.

**Key words** image processing; deep learning; image super-resolution reconstruction; stochastic optical reconstruction microscopy; cytoskeleton

OCIS codes 100.3010; 100.4996; 110.3000; 180.2520

## 1引言

光学显微成像是生物学研究中最常用也是最重要的技术手段之一。然而,受衍射极限的制约,正常显微成像技术的分辨率最高只有~200 nm,无法对亚细胞精细结构展开深入研究。21世纪初多种超分辨光学成像技术被提出,这些技术因具有纳米级空间分辨率、无损/低损制样、可见即可得等不可替代的优点,成为生命科学领域的新兴技术手段<sup>[1-3]</sup>。 作为细胞结构的一部分,细胞骨架在细胞各种生命活动中发挥着至关重要的作用<sup>[4]</sup>。基于超分辨成像技术,研究者们不断揭示出细胞骨架纤维网络新的超微结构特征和新型相互作用模式<sup>[5-9]</sup>。然而,相较于普通荧光成像,超分辨显微术的缺点也十分明显,如对硬件设备要求高、制样步骤繁琐、数据采集量大等,这些缺点使得其不能很好地应对快速、高通量以及活体成像的实际需求<sup>[2-3,10]</sup>。

在过去的十余年,基于机器学习的计算机科学 迅速发展,广泛应用于各个学科<sup>[11-14]</sup>。深度学习是 众多机器学习方法中的一类,在图像超分辨重建方 面取得了显著成效,在监控设备、卫星图像和医学影 像等领域都发挥了重要的作用[15-19]。深度学习通过 建立一个人工神经网络,对大量图像样本进行训练 学习,获得高分辨率图像和低分辨率图像之间的映 射函数关系,并利用该映射关系得到重建图像所需 的高频细节信息。对于图像重建,普通的多层神经 网络往往效果较差,2014 年 Dong 等<sup>[20]</sup>将深度卷积 神经网络引入超分辨图像重建领域,提出超分辨卷 积神经网络(SRCNN)。该网络结构较简单,仅用了 三个卷积层,但取得了较优的图像重建质量。在此 基础上,一系列网络结构[如 FSRCNN、ESPCN、 VDSR, DRCN, RED, DRRN, LapSRN, SRDenseNet、SRGAN(SRResNet)等]被提出,以应 对各类不同需求的图像超分辨重建问题<sup>[21-25]</sup>。

近几年,基于深度学习的细胞图像超分辨重建 方法不断发展。Christiansen 等<sup>[26]</sup>于 2018 年基于 深层神经网络的学习将细胞透射光图像转换成对应 的荧光图像,使得对未加工的细胞进行长期追踪分 析成为可能。同年 Ouyang 等<sup>[27]</sup> 通过训练一个深度神经网络,对快速采集的定位图像进行还原,这大 大减少了单分子定位显微镜需要采集的图像帧数, 缩短了采集时间,但最终仍保证了单分子的定位精 度。2019 年 Wu 等<sup>[28]</sup>提出 Deep-Z 深度学习方法, 利用二维的荧光图片计算生成对应的三维荧光样 本。不难理解,相比于机械三维扫描,虚拟三维重建 的方式极大地提升了成像速度,并减少了对样本的 重复曝光和由此产生的光损伤。此外,还有多个研 究组使用不同的深度学习神经网络对荧光显微镜图 像进行三维虚拟重建以精确定位单分子的轴向位 置<sup>[29-32]</sup>或者通过对多色图像进行分色处理来更好地 探究细胞各种生命活动过程。

鉴于深度学习方法在图像超分辨重建尤其是细胞图像超分辨重建中所展现出的潜力和优势,以及现代科学对于快速、批量获取亚细胞超微结构图像的迫切需求,本文使用一种增强型深度超分辨率神经网络对细胞骨架图像进行超分辨重建,通过对细胞微管骨架超分辨图像进行双线性插值降采样,得到其对应的低分辨率图像,将其作为输入图像集进行不断训练和学习,以实现细胞微管骨架高分辨率 图像的重建。

#### 2 原理与方法

本文使用的增强型深度超分辨率神经网络 (EDSR)由超分辨率残差网络(SRResNet)发展而 来,但在结构上去掉了批归一化处理操作<sup>[33]</sup>。去掉 这一步操作后,相同的计算资源下,EDSR 可以堆叠 更多的网络层或者提取更多的每层特征以得到更好 的性能表现,这一特性使得其对于细胞骨架图像这 一类细节丰富、图像特征不规律的图片具有更好的 适应性。

EDSR 主要由三部分组成,分别是浅层特征提 取模块、残差模块和上采样模块。第一个卷积层 后连接 N 个残差模块,当最后一个残差模块的输 出经过一层卷积后,将全局残差和第一层卷积输 出相加,再在模型末端用亚像素卷积的方法进行 上采样以恢复到目的分辨率。EDSR 的结构如 图1所示。

在该网络中,残差模块能够很好地解决深度神 经网络的退化问题,而且使网络收敛得更快。在最 终的 EDSR 中设置 32 个残差模块,每个模块中的通 道数为 256。上采样模块由卷积层(Conv)和周期筛 选层(Shuffle)组成,周期筛选层通过生成U<sup>2</sup>(U为 上采样因子)个相同尺寸的特征图、再将其拼接成一 个大图的方式完成上采样。对于×2、×3超分辨重 建网络,只需一次上采样,对于×4超分辨重建网 络,使用两次×2上采样(图1)。



图 1 EDSR 的结构。Conv 表示卷积层, ResBlock 表示残差模块, ReLU 表示线性整流激活函数, Upsample 表示上采样, Shuffle 表示周期筛选

Fig. 1 Structural diagram of EDSR. Conv represents convolution layer, ResBlock represents residual module, ReLU represents linear rectification activation function, Upsample represents upsampling, and Shuffle represents cycle screening

### 3 结果与分析

#### 3.1 细胞微管骨架随机光学重构显微术图像的获取

随机光学重构显微术(STORM)是利用具有闪 烁能力的荧光探针进行单分子定位的成像技术,相 较于其他超分辨技术具有较高的空间分辨率,已发 展为主流的超分辨成像技术。借鉴哈佛大学庄小威 教授发明的 STORM 超分辨成像系统<sup>[34]</sup>,本课题组 自主搭建出一套 3D-STORM 系统,该系统可实现 三色成像,横向分辨率约为25 nm,纵向分辨率约为 50 nm,该系统主要包括全电动倒置荧光显微镜(Ti-E,Nikon,日本),405,488,561,647 nm 4 个波段激 光器,以及 EMCCD(DU-897, Andor, 英国)。每个 成像视野拍摄约4万帧图片,然后使用文献中描述 的定位算法,从每一帧图像中获得单分子的质心位 置和椭圆率,最终确定每个分子的横向和轴向位置, 得到重构的超分辨率图像[34]。基于此系统,本课题 组获得了猴肾成纤维细胞系 Cos-7 微管骨架的超分 辨图像。样品制备和成像的主要步骤依次为:4%多 聚甲醛+0.1%戊二醛混合固定剂固定、洗涤、 Triton X-100 破膜、BSA 封闭、孵一抗、洗涤、孵二

抗、洗涤、加入成像缓冲液上镜观测、数据采集、漂移 校正、降噪处理、获得重构的超分辨图像。

#### 3.2 EDSR 的训练过程

对于超分辨重建深度神经网络的训练,本课题 组首先将 60 张 STORM 获取的细胞微管骨架超分 辨图像作为 label,然后用双线性插值法进行 2,3,4 倍降采样处理,将经降采样处理后的图片作为 input (图 2),将 input 和 label 分别按 5:1的比例分为训 练集和测试集。为了获得充分数量的数据集、确保 深度神经网络的训练效果,对训练集进行了扩增,即 将训练集中的图片无重叠地切分为 48×48 大小的 小图,并通过随机旋转、翻转进行数据扩增,得到最 终的训练数据集。训练时网络残差模块数为 32,每 个卷积层的卷积核个数为 256,损失函数选择 L1 损 失,采用 Adam 优化方法,每次训练的批尺寸(batch size)为 32,一共训练 2000 批次(batch)。

#### 3.3 EDSR 训练的收敛性分析

对于本文使用的 EDSR,损失函数选择 L1 损失,将其定义为网络输出的超分辨重建图像与实验 原始的高分辨率 label 图像之间的像素平均绝对 误差:







Fig. 2 Schematic of training process for deep-learning based image super-resolution reconstruction



图 3 二倍降采样条件下损失函数的值与 EDSR 训练 轮数的关系

Fig. 3 Relationship between loss function and training epoch of EDSR in the case of double down-sampling

$$L = \frac{1}{2N} \sum_{i=1}^{N} \| I_i(x, y) - I_{i,gt}(x, y) \|_1, \quad (1)$$

式中:L 为损失函数;N 为输入图片的总数; $I_i(x, y)$ 为网络输出的超分辨重建图像; $I_{i,gt}(x, y)$ 为原始的高分辨率 label 图像;(x, y)为像素坐标; || ||<sub>1</sub>为 L1 范数。通过最小化重建图像和 label 图像的平均绝对误差,反向传播优化网络中的参数,进行不断训练,使得输出的超分辨重建图像逐渐接近高分辨率 label 图像。为了验证该网络训练的收敛性,在图 3 中展示了二倍降采样条件下损失函数的值与深度学习网络训练的轮数的关系。其中,横轴显示的是深度学习网络训练的轮数,纵轴是损失函数的值。可以明显看出,随着训练轮次的增加,损失函数的值

逐渐降低,这证明训练过程具有很好的收敛性。

3.4 基于 EDSR 深度学习的二倍降采样实验图重建

训练完成后,首先通过细胞微管骨架 STORM 实验图进行二倍降采样,获得低分辨率马赛克图,再 利用深度学习的结果进行超分辨率重建。为了探究 深度学习方法的效果,还采取了传统基于三次样条 插值的图像超分辨重建技术进行对比。插值法事先 假设图像在局部分块上是均匀光滑的,然后根据周 围像素点的线性组合来估计中心点的位置像素值, 从而实现最为简单的图像放大方法。

图 4(a)中 4 幅图从左到右依次为原图、二倍降 采样的马赛克图、传统差值法重建的图和基于 EDSR 深度学习重建的图。由于细胞骨架图像细节 尤其丰富,这 4 幅图片直观上区别并不十分明显。 因此在图 4(b)中对不同区域进行了局部放大,以凸 显图像细节,并对各种情况进行对比分析。结果显 示:基于 EDSR 深度学习重建的图像视觉效果良 好,图像边缘、轮廓和纹理均比较清晰,明显优于使 用插值法重建的图像。

为了定量评价超分辨率重建的图像质量,选取 平均梯度<sup>[35]</sup>作为定量判据。平均梯度是一幅图像 的梯度图上所有点的均值,它反映了图像中微小细 节反差和纹理变化特征。一般来说,平均梯度越大, 图像层次也就越丰富。本文所研究的细胞微管骨架 图像的细节信息丰富,因此适合采用平均梯度作为 图像质量的评价指标。图4(b)中各个图像区域的平



图 4 基于 EDSR 深度学习对二倍降采样细胞微管骨架实验图的超分辨重建。(a)细胞骨架图像;(b)放大图 Fig. 4 Super-resolution reconstruction of cell microtubule cytoskeleton images obtained by double down-sampling based on EDSR deep learning. (a) Images of cytoskeletons; (b) enlarged views

均梯度计算结果如表 1 所示。可以看出,采用基于 EDSR 的图像超分辨算法得到的复原图像的平均梯 度值高于原始低分辨的图像(降采样马赛克图像)以 及三次样条插值法重建的图像,并且其平均梯度值 接近原始高分辨图像的值。这说明基于 EDSR 的 图像超分辨算法可显著增大图像的平均梯度,从而 可以更好地凸显出细胞骨架图像的细节信息。

表 1 二倍降采样条件下各图的平均梯度值 Table 1 Average gradient values of different images in the case of double down-sampling

Region	Down- sampling	Interpolation method	EDSR	Original
1	20.18	17.75	27.53	26.99
2	18.36	16.45	25.90	26.66
3	21.29	18.67	30.39	31.23

综上所述,采用基于 EDSR 深度学习的方法所 重建的二倍降采样图像的主观和客观评价指标均较 好,明显优于传统插值方法,这证明了 EDSR 的图 像超分辨算法在重建二倍降采样图像中的有效性。

3.5 基于 EDSR 深度学习对三倍和四倍降采样 实验图的重建

进一步地,本课题组对 STORM 的实验原图经

过三倍和四倍降采样获得的低分辨率马赛克图同样 使用传统插值法和基于深度学习的方法进行了超分 辨重建(图 5)。从视觉效果上看,三倍降采样图重 建图[图 5(a)]和四倍降采样图重建图[图 5(b)]的 图片质量恢复效果不如二倍降采样图,尤其是四倍 降采样图重建图中出现了一些明显的噪点和断点, 这说明基于 EDSR 的图像超分辨算法在图像分辨 率的提升上还具有一定的局限性(可将分辨率有效 提升 2~3倍,超过此范围则效果较差)。普通荧光 成像的分辨率理论上只能到~200 nm,而 STORM 可达到的图像分辨率约为 20 nm,目前 EDSR 还无 法对普通的细胞骨架低分辨率荧光图像进行学习重 建并获得 STORM 分辨率级别的图像。

通过对图 5 中各组图像的平均梯度值进行分 析,可知:基于 EDSR 深度学习得到的三倍和四倍 降采样图的平均梯度值均高于采用传统插值法得到 的平均梯度值,且接近原始高分辨图像的值(表 2)。 这说明该算法在凸显细胞骨架图像细节信息方面明 显优于传统方法。

#### 4 结 论

针对细胞微管骨架超分辨图像重建问题,提出



图 5 基于 EDSR 深度学习对三、四倍降采样 STORM 图像的超分辨重建。(a)三倍降采样图重建图;(b)四倍降采样图重建图 Fig. 5 Super-resolution reconstruction of three and four times down-sampling STORM images based on EDSR deep learning. (a) Reconstruction of three times down-sampling images; (b) reconstruction of four times down-sampling images

	表 2	三倍和四	倍降采样条	件下各图	的平均	梯度	首
--	-----	------	-------	------	-----	----	---

Table 2 Average gradient values of different images in the case of three and four times down-sampling

Condition		Down-sampling	Interpolation	EDSR	Original
	Region 1	11.69	10.04	20.03	18.47
Three times down-sampling	Region 2	20.47	18.05	32.44	31.26
	Region 3	18.01	14.88	28.85	27.40
	Region 1	14.24	11.74	30.60	35.59
Four times down-sampling	Region 2	19.10	15.25	36.97	38.64
	Region 3	15.24	13.30	28.40	33.25

了一种基于 EDSR 深度学习的解决方案。通过对 STORM 超分辨成像实验获取的细胞微管骨架原始 图像进行降采样处理,得到其对应的低分辨率图像, 利用深度学习方法对大量数据集进行学习训练,完 成超分辨率图像的重建。在主观评价方面,该算法 重建得到的细胞微管骨架图像细节丰富、视觉效果 良好。相比传统的插值方法,所提方法的图像恢复 质量更高,所得图像的边缘、轮廓以及纹理等都更加 清晰。所提算法在客观评价性能指标上也取得了较好的结果,基于该算法得到的复原图像的平均梯度 值高于降采样低分辨图像以及插值法重建的图像的 平均梯度值,接近原始高分辨图像的平均梯度值。 这些结果证明了基于 EDSR 的图像超分辨算法的 有效性,该方法有望改善超分辨成像实验费力、昂贵 等固有缺陷。然而,细胞微管骨架网络图案无明显 特征和规律性,以及局部与整体无明显关联等,都给 图像的重建增加了难度,因此该方法在提升图像分 辨率方面还有一定的局限。另外,值得注意的是,目 前数据集的低分辨率图像通常都是采用人工设定的 退化模型(双线性插值下采样)仿真得到,未来还有 待继续探寻更优化的算法,以期能将几百纳米分辨 率的普通荧光成像图片直接转换为几十个纳米级别 的超高分辨率图像。

#### 参考文献

- [1] Klar T A, Jakobs S, Dyba M, et al. Fluorescence microscopy with diffraction resolution barrier broken by stimulated emission [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 2000, 97(15): 8206-8210.
- [2] Betzig E, Patterson G H, Sougrat R, et al. Imaging intracellular fluorescent proteins at nanometer resolution [J]. Science, 2006, 313 (5793): 1642-1645.
- [3] Rust M J, Bates M, Zhuang X W. Sub-diffractionlimit imaging by stochastic optical reconstruction microscopy (STORM)[J]. Nature Methods, 2006, 3 (10): 793-795.
- [4] Fletcher D A, Mullins R D. Cell mechanics and the cytoskeleton [J]. Nature, 2010, 463 (7280): 485-492.
- [5] Xu K, Babcock H P, Zhuang X. Dual-objective STORM reveals three-dimensional filament organization in the actin cytoskeleton [J]. Nature Methods, 2012, 9(2): 185-188.
- [6] Xu K, Zhong G, Zhuang X. Actin, spectrin, and associated proteins form a periodic cytoskeletal structure in axons [J]. Science, 2013, 339 (6118): 452-456.
- [7] Pan L T, Yan R, Li W, et al. Super-resolution microscopy reveals the native ultrastructure of the erythrocyte cytoskeleton[J]. Cell Reports, 2018, 22 (5): 1151-1158.
- [8] Guo Y T, Li D, Zhang S W, et al. Visualizing intracellular organelle and cytoskeletal interactions at nanoscale resolution on millisecond timescales [J]. Cell, 2018, 175(5): 1430-1442.
- [9] Pan L T, Zhang P, Hu F, et al. Hypotonic stress induces fast, reversible degradation of the vimentin cytoskeleton via intracellular calcium release [J]. Advanced Science, 2019, 6(18): 1900865.
- [10] Pan L T, Hu F, Zhang X Z, et al. Multicolor single-molecule localization super-resolution microscopy[J]. Acta Optica Sinica, 2017, 37(3): 0318010.
  潘雷霆,胡芬,张心正,等. 多色单分子定位超分辨显微成像术[J].光学学报, 2017, 37(3): 0318010.

- [11] Obermeyer Z, Emanuel E J. Predicting the future-big data, machine learning, and clinical medicine [J]. The New England Journal of Medicine, 2016, 375 (13): 1216-1219.
- [12] Camacho D M, Collins K M, Powers R K, et al. Next-generation machine learning for biological networks[J]. Cell, 2018, 173(7): 1581-1592.
- [13] Carleo G, Cirac I, Cranmer K, et al. Machine learning and the physical sciences [J]. Reviews of Modern Physics, 2019, 91(4): 045002.
- [14] Ramprasad R, Batra R, Pilania G, et al. Machine learning in materials informatics: Recent applications and prospects [J]. Npj Computational Materials, 2017, 3: 54.
- [15] Guei A C, Akhloufi M. Deep learning enhancement of infrared face images using generative adversarial networks[J]. Applied Optics, 2018, 57(18): D98-D107.
- [16] Chen Y, Fan R S, Wang J X, et al. Cloud detection of ZY-3 satellite remote sensing images based on deep learning [J]. Acta Optica Sinica, 2018, 38 (1): 0128005.
  陈洋,范荣双,王竞雪,等.基于深度学习的资源三号卫星遥感影像云检测方法[J].光学学报, 2018, 38(1): 0128005.
- [17] Guirado E, Tabik S, Rivas M L, et al. Whale counting in satellite and aerial images with deep learning[J]. Scientific Reports, 2019, 9(1): 14259.
- [18] Shi J, Liu Q, Wang C, et al. Super-resolution reconstruction of MR image with a novel residual learning network algorithm [J]. Physics in Medicine and Biology, 2018, 63(8): 085011.
- [19] Song T A, Chowdhury S R, Yang F, et al. Superresolution PET imaging using convolutional neural networks[J]. IEEE Transactions on Computational Imaging, 2020, 6: 518-528.
- [20] Dong C, Loy C C, He K M, et al. Learning a deep convolutional network for image super-resolution
   [ M ]//Computer Vision-ECCV 2014. Cham: Springer International Publishing, 2014: 184-199.
- [21] Lai W S, Huang J B, Ahuja N, et al. Fast and accurate image super-resolution with deep Laplacian pyramid networks[J]. IEEE Transactions on Pattern Analysis and Machine Intelligence, 2019, 41(11): 2599-2613.
- [22] Du X F, Qu X B, He Y F, et al. Single image superresolution based on multi-scale competitive convolutional neural network[J]. Sensors, 2018, 18 (3): 789.
- [23] Wang Z H, Chen J, Hoi S C H. Deep learning for image super-resolution: A survey [EB/OL]. (2019-

02-16) [2020-07-08]. https://ieeexplore.ieee.org/ stamp/stamp.jsp?tp=&-arnumber=9044873.

- [24] Wu L, Lü G Q, Xue Z T, et al. Super-resolution reconstruction of images based on multi-scale recursive network[J]. Acta Optica Sinica, 2019, 39 (6): 0610001.
  吴磊, 吕国强, 薛治天, 等. 基于多尺度递归网络的 图像超分辨率重建[J]. 光学学报, 2019, 39(6): 0610001.
- [25] Xi Z H, Hou C Y, Yuan K P, et al. Super-resolution reconstruction of accelerated image based on deep residual network[J]. Acta Optica Sinica, 2019, 39 (2): 0210003.
  席志红,侯彩燕,袁昆鹏,等.基于深层残差网络的加速图像超分辨率重建[J].光学学报, 2019, 39 (2): 0210003.
- [26] Christiansen E M, Yang S J, Ando D M, et al. In silico labeling: Predicting fluorescent labels in unlabeled images[J]. Cell, 2018, 173(3): 792-803.
- [27] Ouyang W, Aristov A, Lelek M, et al. Deep learning massively accelerates super-resolution localization microscopy [J]. Nature Biotechnology, 2018, 36(5): 460-468.
- [28] Wu Y, Rivenson Y, Wang H, et al. Threedimensional virtual refocusing of fluorescence microscopy images using deep learning [J]. Nature Methods, 2019, 16(12): 1323-1331.
- [29] Newby J M, Schaefer A M, Lee P T, et al. Convolutional neural networks automate detection for

tracking of submicron-scale particles in 2D and 3D [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences, 2018, 115(36): 9026-9031.

- [30] Zelger P, Kaser K, Rossboth B, et al. Threedimensional localization microscopy using deep learning[J]. Optics Express, 2018, 26(25): 33166-33179.
- [31] Hershko E, Weiss L E, Michaeli T, et al. Multicolor localization microscopy and point-spread-function engineering by deep learning [J]. Optics Express, 2019, 27(5): 6158-6183.
- [32] Kim T, Moon S, Xu K. Information-rich localization microscopy through machine learning [J]. Nature Communications, 2019, 10(1): 1996.
- Lim B, Son S, Kim H, et al. Enhanced deep residual networks for single image super-resolution[C]//2017
   IEEE Conference on Computer Vision and Pattern Recognition Workshops (CVPRW), July 21-26, 2017, Honolulu, HI, USA. New York: IEEE Press, 2017: 1132-1140.
- [34] Huang B, Wang W Q, Bates M, et al. Threedimensional super-resolution imaging by stochastic optical reconstruction microscopy[J]. Science, 2008, 319(5864): 810-813.
- [35] Zontak M, Irani M. Internal statistics of a single natural image [C]//IEEE Conference on Computer Vision and Pattern Recognition. Los Alamitos: IEEE Computer Society Press, 2011: 977-984.