

基于量子弱测量的高分辨氨基酸种类识别

罗朝明^{1,2*},唐鹏²,张勇²,万婷²,邓艳¹,张景贵¹ ¹湖南第一师范学院物理与化学学院,湖南长沙410205; ²湖南理工学院信息科学与工程学院,湖南岳阳414006

摘要 提出和实验论证了基于量子弱测量系统的高分辨氨基酸种类识别方案,并探究了分辨率的提升规律。该量子弱 测量系统利用氨基酸溶液的旋光角充当系统的后选择角,将放大后的光自旋霍尔效应位移作为探针识别氨基酸的种类, 通过改变入射角可以提升该系统对旋光角的分辨率。通过合理设计BK7-介质结构界面,使其分辨率比单纯BK7玻璃界 面有两个数量级的提升,可达9.7×10⁻⁶(°)/μm。这些研究将为氨基酸种类的高精度识别提供理论基础,并拓展量子弱 测量的应用范围。

关键词 量子光学;量子弱测量;氨基酸种类;光自旋霍尔效应位移 中图分类号 O436 **文献标志码** A

DOI: 10.3788/AOS202242.2227001

High-Resolution Identification of Amino Acid Species Based on Quantum Weak Measurement

Luo Zhaoming^{1,2*}, Tang Peng², Zhang Yong², Wan Ting², Deng Yan¹, Zhang Jinggui¹ ¹School of Physics and Chemistry, Hunan First Normal University, Changsha 410205, Hunan, China; ²School of Information Science and Engineering, Hunan Institute of Science and Technology, Yueyang 414006, Hunan, China

Abstract A high-resolution scheme for identifying amino acid species on the basis of the quantum weak measurement system is proposed and experimentally demonstrated, and the improvement laws of resolution are explored. In this system, the optical rotation angle of the amino acid solution is taken as the post-selection angle, and the amplified optical spin Hall shifts act as a probe to identify the amino acid species. The resolution of the system for the optical rotation angle adjustment. The proper design of the BK7-dielectric structure interface can make the resolution reach 9. 7×10^{-6} (°)/µm, with an improvement of two orders of magnitude over that of the pure BK7 glass interface. These studies can provide a theoretical basis for the high-precision identification of the amino acid species and expand the application range of quantum weak measurement.

Key words quantum optics; quantum weak measurement; amino acid species; optical spin Hall shifts

1引言

氨基酸作为合成脏器、酶、免疫抗体所需的成分, 是人体生命活动的必需物质^[1-2]。不同种类的氨基酸 在人体内所承担的功能也各不相同,如脯氨酸维持皮 肤和结缔组织的生长,丝氨酸用于脂肪和脂肪酸的新 陈代谢^[34]。鉴于氨基酸对人类成长发育的重要性,其 种类的识别显得尤为重要。实验室常用的氨基酸识别 方法主要包括纸层析法、茚三酮法、等点电位法等^[5-7], 但是这些方法在识别的过程中会破坏样本。为了避免 样品的破坏,研究者提出利用旋光法识别氨基酸种类 的方法,该方法具有非侵入、简单的优点^[89]。旋光法 的实验室常用仪器是旋光计,由于偏振片消光比的限 制以及相干光源的噪声干扰,它的旋光角测量精度小 于0.001°^[10],较难满足高分辨氨基酸分子种类的识别 要求。因此,有必要探索一种便捷、非侵入、高精度的 氨基酸种类识别方案。

量子弱测量的出现为解决上述问题带来了新的契

收稿日期: 2022-03-29; 修回日期: 2022-04-19; 录用日期: 2022-05-23

基金项目:国家自然科学基金(62075060)、湖南省自然科学基金(2020JJ4033)、湖南省教育厅科学研究项目(20A218, 19A198)、湖南省研究生科研创新项目(CX20201143)

通信作者: ^{*}zhaomingluo@hnu. edu. cn

机,它由Aharonov等^[11]在1988年理论提出,通过引入 近似正交的前、后选择态,可对微弱的信号进行几个数 量级的放大,同时还可以对技术噪声进行抑制^[11-15]。 由于量子弱测量系统具有非侵入、高精度、操作简单的 优点,Hosten等^[16-18]在2008年利用量子弱测量实验观 测了由自旋轨道耦合引起的光自旋霍尔效应位移。将 光自旋霍尔效应位移和量子弱测量系统有机结合,研 究者们目前已经实现了石墨烯参数^[19-21]、纳米金属薄 膜参数^[22-25]、生物分子折射率^[26-28]、溶液质量浓度^[29-31] 等参数的高精度传感。本课题组也一直在从事光自旋 霍尔效应位移的操控和该效应的增强研究,并基于量 子弱测量实现了Weyl半金属晶格间距和化学反应动 力学参数的高精度传感^[32-36],因此有理由相信量子弱 测量系统可用于实现氨基酸种类的高分辨识别。

本文提出和实验论证一种基于量子弱测量系统的 高分辨率识别氨基酸种类的方案,并探究了该系统对 分辨率提升的规律。首先,固定入射角,基于量子弱测 量系统,利用氨基酸的旋光性进行其种类的高分辨识 别;然后,探索入射角改变对量子弱测量系统中氨基酸 种类识别分辨率的影响;最后,进一步探究BK7-介质 结构设计对氨基酸种类识别分辨率的提升规律。

2 氨基酸修正的量子弱测量系统

氨基酸是合成蛋白质的原料,为生命体的新陈代 谢提供了物质基础。旋光性是氨基酸的一个重要物理 特征,当一束线偏振光通过质量浓度为*c*、长度为*l*的 氨基酸溶液时,其偏振面会发生旋光角为α的偏转,旋 光角 α^[30]可表示为

$$\boldsymbol{\alpha} = l \cdot c \cdot \left[\boldsymbol{\alpha}_{\lambda}^{\mathrm{T}} \right], \tag{1}$$

第 42 卷 第 22 期/2022 年 11 月/光学学报

式中: $[a_{\lambda}^{T}]$ 代表比旋光度; λ 为偏振光的波长。不同种 类的氨基酸具有不同的比旋光度,在固定质量浓度下 表现出不同的旋光角,因此氨基酸的种类识别可通过 监控旋光角来实现。为了识别氨基酸的种类,利用氨 基酸的旋光性决定量子弱测量的后选择态,即旋光角 充当系统后选择角,为此搭建了一套如图1所示的量 子弱测量系统。该系统中,He-Ne激光器(1145P, Lumentum)用于产生波长 $\lambda = 632.8$ nm的高斯光束。 半波片(HWP)用于调节光束的光强,利用透镜 (Lens1)对光束进行聚焦。聚焦后的光束经过格兰偏 振棱镜(GLP1)进行水平线偏振态|H〉的选择,生成所 需要的前选择态^[16]:

$$|\psi_{i}\rangle = |H\rangle = \frac{1}{\sqrt{2}} (|+\rangle + |-\rangle), \qquad (2)$$

式中:|+〉和|-〉代表左旋、右旋圆偏振基底。接下来, 从GLP1出射后的光束在BK7-介质结构界面上反射。 自旋轨道的相互作用引起光自旋霍尔效应位移,其初 始位移为

$$\delta^{\mathrm{H}} = \frac{\left(R_{\mathrm{p}} + R_{\mathrm{s}}\right) \cot \theta_{\mathrm{i}}}{k_{\mathrm{0}} R_{\mathrm{p}}},\tag{3}$$

式中: θ_i 代表入射角; $k_0 = 2\pi/\lambda$ 代表真空中的波数; R_s 和 R_p 分别表示BK7-介质结构界面垂直偏振和水平偏振的菲涅耳系数,它们与BK7-介质结构的介电常数、厚度等参数密切相关。



图 1 基于量子弱测量的氨基酸种类识别装置示意图 Fig. 1 Schematic diagram for identifying amino acid species based on quantum weak measurement

该系统需要保证 GLP2与 GLP1绝对垂直,而有 别于传统量子弱测量系统中 GLP2与 GLP1在垂直方 向存在小夹角(即后选择角)。这时光束经过氨基酸溶 液时,其偏振态得到旋光角大小为 α 的修正,并且后选 择角 Δ 由旋光角 α 提供,即 $\Delta = \alpha$ 。这样氨基酸溶液与 GLP2生成的后选择态为

$$|\psi_{i}\rangle = |V + \alpha\rangle = \frac{i}{\sqrt{2}} [\exp(i\alpha)|-\rangle - \exp(-i\alpha)|+\rangle],$$
(4)

式中:i为虚数单位; |V + α〉表示与垂直偏振方向成 α 角度的偏振态。经过前选择和后选择,光自旋霍尔效 应位移被弱值放大。弱值 A_w的表达式为

$$A_{w} = \frac{\left\langle \psi_{f} \middle| \sigma_{3} \middle| \psi_{i} \right\rangle}{\left\langle \psi_{f} \middle| \psi_{i} \right\rangle}, \qquad (5)$$

式中:σ₃是泡利算符。透镜Lens2的作用在于对光束 进行准直,其与透镜Lens1组成共焦系统,该系统可对 光自旋霍尔效应位移进行传播放大,传播放大的表达 式[24]为

$$F = \frac{4\pi \langle y_{L2}^2 \rangle}{(z_{\text{eff}}\lambda)},\tag{6}$$

式中:F为传播放大倍数; $\langle y_{L2}^2 \rangle$ 和 z_{eff} 分别代表光束通过Lens2的横向空间分布和Lens2的有效焦距。经过弱值放大和传播放大后的光自旋霍尔效应位移 δ_w^H 可由CCD(Coherent LaserCam HR)直接测出,其理论上的 δ_w^H 可表示为

$$\delta_{w}^{H} = \pm F |A_{w}| \delta = \frac{z [R_{s}(R_{p} + R_{s})] \sin(2\alpha) \cot \theta_{i}}{(R_{p} + R_{s})^{2} \cot^{2}\theta_{i} \cot^{2}\alpha + 2k_{0}R_{p}^{2}z_{s} \sin^{2}\alpha}, \quad (7)$$

式中:z,表示瑞利距离;z为传播距离。进一步分析发现,式(7)已建立起放大后的光自旋霍尔效应位移与旋 光角之间的定量关系,从而可以得出氨基酸种类识别 的大致思路。将系统测得的放大后光自旋霍尔效应位 移作为探针,由其可推算出氨基酸样品的旋光角,进而 根据式(1)计算出比旋光度,最后通过查表确定识别的 氨基酸种类。该系统对光自旋霍尔效应位移存在放大 效果,且具有高分辨率,其分辨率S可定义为旋光角与 放大后光自旋霍尔效应位移的变化率:

$$S = \frac{\mathrm{d}\alpha}{\mathrm{d}\delta_{\mathrm{w}}^{\mathrm{H}}}^{\circ} \tag{8}$$

结合式(7)和(8)可知,该量子弱测量系统的分辨 率将受入射角以及菲涅耳系数的影响,菲涅耳系数的 改变可以通过设计BK7-介质结构界面来实现。另外 一个系统的重要指标是旋光角的标准不确定度 u^[37], 可表示为

$$u = \sqrt{\frac{1}{pq} \sum_{j=1}^{p} \sigma_j^2}, \qquad (9)$$

式中:p表示测量样本组数;q表示每组的重复测量次

数; $\sigma_j = \sqrt{\sum_{g=1}^{q} (a_g - \bar{a})^2 / (q-1)}$ 表示第 j组的实验标

准偏差,其中a_s代表第g次的旋光角实际测量值,ā代 表每组的测量平均值。因此,后续的讨论将在通过实 验论证氨基酸种类识别方案的同时,测量分析系统的 分辨率和不确定度,理论仿真BK7-介质结构界面设计 对系统分辨率的提升规律。

3 实验与结果分析

通过实验论证如图1所示的量子弱测量系统对氨 基酸种类高分辨识别的有效性,并探究该系统分辨率 的提升规律。该系统选取了arginine(精氨酸)、alanine (丙氨酸)、serine(丝氨酸)和proline(脯氨酸)作为氨基 酸样品,放置样品的光学长度*l*=10 mm,系统传播距 离*z*=250 mm。在接下来的讨论中,在先固定入射角 以及考虑最简单的单纯BK7玻璃界面的情况下,分析 探讨氨基酸种类高分辨识别方案,然后探究入射角和 BK7-介质结构界面设计对该系统分辨率的提升规律。

首先考虑入射角固定为θi=45°以及BK7-介质结

第 42 卷 第 22 期/2022 年 11 月/光学学报

构界面仅为单纯BK7玻璃界面的情况,通过实验论证 基于量子弱测量系统的氨基酸种类高分辨识别方案。 由理论部分的讨论可知,该方案先由系统中的CCD测 得放大后的光自旋霍尔效应位移,接着计算出氨基酸 溶液引起的旋光角和比旋光度,从而可通过查氨基酸 比旋光度表确定其种类[38-39]。该方案的关键是建立起 放大后的光自旋霍尔效应位移与氨基酸溶液旋光角之 间的对应关系。为了弄清这一对应关系:一方面从理 论上仿真了如式(7)所示的放大后的光自旋霍尔效应位 移与旋光角之间的定量关系,如图2(a)中实线所示;另 一方面,从实验上调整格兰偏振棱镜GLP2,利用其与 GLP1小夹角形成的后选择角模拟方案中旋光角引起 的后选择角,得到了如图2(a)中点线所示的放大后光 自旋霍尔效应位移与旋光角的对应关系。比较图2(a) 中的实线和点线,能发现理论分析和实验得到的两者 的对应关系高度吻合,而且在旋光角为-0.32°~0.32° 范围内放大后光自旋霍尔效应位移与旋光角呈较好的 线性关系,其斜率K就是系统的测量灵敏度, $K = d\delta_w^H/d\alpha = 3508 \,\mu m/(^\circ)$ 。由于观测放大后光自旋 霍尔效应位移的CCD分辨率为1µm,根据系统的测 量灵敏度,该量子弱测量系统的分辨率S = 1/K =2.85×10⁻⁴ (°)/μm,这高于传统旋光计一个数量 级100。为了评估该系统的测量结果,取测量样本组数 p = 6以及每组的重复测量次数q = 5,在重复性条件 下连续测量5次旋光角分别在0.04°、0.08°、0.12°、 0.16°、0.20°、0.24°时放大后光自旋霍尔效应并根据 图 2 中的线性关系计算旋光角测量值 a_g和平均值 ā, 获 得 了 相 应 的 实 验 标 准 偏 差 σ_i= $\sum (a_g -$ /(q-1)分别为 0.0029° 、 0.0039° 、 (\bar{a}) 0.0026°、0.0034°、0.0039°、0.0047°。进一步根据式 (9),得到了该系统旋光角的标准不确定度 *u* = =0.0015°,这与传统旋光计处于同一数 σ_j^2 量级^[37]。基于前面提到的图2(a)中的线性关系,能获 得放大后的光自旋霍尔效应位移与旋光角的一一对应 关系,从而通过系统中CCD测得的放大后光自旋霍尔 效应位移很好地推算出氨基酸溶液的旋光角,进而获 得比旋光度、确定氨基酸的种类。接下来选取精氨酸、 丙氨酸、丝氨酸、脯氨酸作为样品,探讨氨基酸种类识 别的过程。图2(b)为这4种样品随质量浓度变化的放 大后光自旋霍尔效应位移图,为了对比氨基酸随质量 浓度的变化,对实验数据进行拟合处理。由图2(b)可 以看到,有三种氨基酸样品(正方形线、五角星线和三 角形线)对应的放大后光自旋霍尔效应位移大小随质 量浓度的增加呈线性增加,另一种样品(星线)对应的 放大后光自旋霍尔效应位移大小先随质量浓度的增加

呈线性增加,在质量浓度 $c \ge 0.05$ g/mL后不再线性

增加,而呈缓慢减小的趋势。在线性关系范围内,固定

质量浓度条件下这4种氨基酸溶液有唯一对应的放大

第 42 卷 第 22 期/2022 年 11 月/光学学报

后光自旋霍尔效应位移,在这里选取质量浓度均为 $c = 0.02 \text{ g/mL 时, 正方形线、五角星线、三角形线和$ 星线所对应的放大后光自旋霍尔效应位移分别为 $85 <math>\mu$ m、6 μ m、-68 μ m和-540 μ m。结合图2(a)中的 线性关系,获得4种氨基酸的旋光角 $\alpha = \delta_{w}^{H}/K$ 约为 0.020°、0.002°、-0.019°、-0.154°。再依据式(1)分 别得出比旋光度 $[\alpha_{\lambda}^{T}] = \alpha/(l \cdot c)$ 约为12.1°、1.0°、 -9.6°、-81.2°,进一步通过查比旋光度表^[38]确定这4 种样品种类分别为精氨酸、丙氨酸、丝氨酸和脯氨酸。 同时发现星线在质量浓度 $c \ge 0.05$ g/mL后不再发生 线性变化的原因是它具有较高的比旋光度,它的旋光 角超出了图 2(a)中的线性关系(即 $a \ge 0.32^{\circ}$),这将给 种类的识别带来较大的误差。重要的是,通过选用较 小质量浓度 c或减小样品长度 l,较大比旋光度氨基酸 的旋光角也将处于图 2(a)所示的线性关系,从而避免 误差。



图 2 基于量子弱测量系统的氨基酸种类识别。(a)放大后光自旋霍尔效应位移与旋光角的对应关系;(b)放大后光自旋霍尔效应位 移随氨基酸样品质量浓度的变化

Fig. 2 Identification of amino acid species based on weak measurement system. (a) Relationship between amplified spin Hall shift and optical rotation angle; (b) variation of amplified spin Hall shift with mass concentration of amino acid sample

然后探索不同人射角对量子弱测量系统中氨基酸 种类识别分辨率的影响规律。由理论部分可知,分辨 率与入射角密切相关。假定4种氨基酸样品的质量浓 度均为c=0.04g/mL(同种氨基酸的旋光角固定), 由式(7)可知42°~50°范围内的入射角与放大后的光 自旋霍尔效应位移呈近似线性关系[图3(a)中实线], 相应的实验数据如图3(a)中离散点所示,实验与理论 结果可以较好地吻合。从图3(a)还可知道固定质量 浓度条件下,氨基酸所对应的放大后的光自旋霍尔效 应位移数值随入射角的减小而近似线性增加,从而由 式(8)可以推断42°~50°范围内入射角的减小可以提 升量子弱测量系统中氨基酸种类识别的分辨率。为了 更清晰地探究入射角对系统分辨率的提升规律,固定 人射角为 $\theta_i = 42^\circ$,调整格兰偏振棱镜 GLP2,利用其与GLP1小夹角形成的后选择角模拟方案中旋光角引起的后选择角,从理论和实验两个方面获得了与图2(a)一致的放大后光自旋霍尔效应位移随旋光角的变化关系[图3(b)中点划线和方形点线],理论和实验结果高度吻合。进一步通过与图2(a)比较可得出,放大后的光自旋霍尔效应位移随旋光角的线性变化范围较 $\theta_i = 45^\circ$ 变窄,但线性范围内的斜率有30%的提升,系统分辨率达到2×10⁻⁴(°)/µm。同时理论仿真了 $\theta_i = 47^\circ$ 和 $\theta_i = 50^\circ$ 时放大后的光自旋霍尔效应位移随旋光角的变化,如图3(b)中实线和虚线所示。结合图2(a)以及图3(b)三种不同入射角的结果可以总结得出,系统分辨率可随入射角的减小而提高。



图 3 入射角对量子弱测量系统分辨率的影响。(a)氨基酸样品放大后光自旋霍尔效应位移随入射角的变化;(b)不同入射角下放大 后光自旋霍尔效应位移随旋光角的变化

Fig. 3 Influence of incident angle on resolution of weak measurement system. (a) Variation of amplified spin Hall shift with incident angle for amino acid samples; (b) relationship between amplified spin Hall shift and optical rotation angle at different incident angles

最后,探究BK7-介质结构界面设计对量子弱测量 系统中氨基酸种类识别分辨率的提升规律。由前面理 论部分的分析可知,量子弱测量系统的分辨率除受入 射角影响以外,还与BK7-介质结构界面的菲涅耳系数

有关。本节前面讨论的BK7-介质结构界面都是单纯 的BK7玻璃界面,接下来的讨论中仅给BK7玻璃镀一 层介质薄膜,用于探究结构界面设计对氨基酸识别分 辨率的提升规律。需要说明的是,介质薄膜可通过磁 控溅射技术制备金属合金薄膜来实现,其介电常数的 实部和虚部可以通过设计不同退火温度、合金成分进 行控制[40-41],但精确制备的难度较大,因此本文仅通过 理论分析介质结构设计对分辨率的提升规律。假定介 质薄膜的介电常数为 ϵ ,厚度d = 50 nm,入射角 $\theta_i =$ 45°,并以固定质量浓度c = 0.01g/mL的丝氨酸为例, 数值仿真了BK7-介质结构中薄膜介电常数的实部和 虚部改变对放大后的光自旋霍尔效应位移的影响,如 伪彩色图 4(a) 所示, 插入图为镀膜后的 BK7-介质结 构示意图。可以发现放大后的光自旋霍尔效应位移 随介电常数实部和虚部的变化存在三个极值点,并且 放大后的光自旋霍尔效应位移以极值点为中心呈椭 圆状辐射。这三个点也是系统分辨率的极值点,也可 以说在厚度d = 50 nm时,这三个点的介电常数薄膜 能提升系统分辨率。下面以辐射范围最广的极值点

第 42 卷 第 22 期/2022 年 11 月/光学学报

 $(\varepsilon = -1.5 + 5.7i)$ 为例,得到了如图4(b)所示的不同 厚度下放大后的光自旋霍尔效应位移随旋光角的变 化。可以发现,在d = 50 nm时,放大后的光自旋霍尔 效应位移随旋光角的变化曲线的斜率处于极大值,从 而能得出系统的分辨率 S 达 9.7 × 10^{-6} (°)/µm 的结 论,这高于单纯BK7玻璃界面两个数量级。当厚度偏 离 d=50 nm 时,斜率从极大值点处逐渐减小,其原因 可以推断为厚度的改变导致了极值点位置的变化。同 时,探究介电常数的实部和虚部变化对放大后的光自 旋霍尔效应位移的影响,图4(c)、(d)分别是固定介电 常数的虚部和实部为5.7i和-1.5,不同实部以及虚 部下放大后的光自旋霍尔效应位移随旋光角的变化。 从图中可以得出:随介电常数的实部逼近-1.5以及 虚部逼近5.7i,放大后的光自旋霍尔效应位移与旋光 角之间的斜率随之增大。图4(c)和(d)中介电常数实 部和虚部对光自旋霍尔效应位移的影响与图4(a)中 的辐射现象相吻合。这也可以进一步说明介质薄膜的 参数在图4(a)中极值点处取值时,量子弱测量系统的 分辨率也是极大值。





综上所述,本文基于量子弱测量系统高分辨识别 了氨基酸的种类,并分析了入射角和BK7-介质结构设 计对旋光角分辨率的影响规律。量子弱测量系统的分 辨率可以通过减小入射角和合适地设计BK7-介质结 构得到提升,通过对BK7-介质结构进行合理的设计, 使其分辨率可比单纯BK7玻璃界面得到两个数量级 的提升,可达9.7×10⁻⁶(°)/µm。同时需要指出的 是,该量子弱测量系统主要针对单种氨基酸溶液种类 的判别,将这套系统稍加调整也可实现两种氨基酸混 合溶液的质量浓度测定。通过文献[27]方法构建 BK7玻璃和氨基酸溶液间的介质分界面,将反射光的 光自旋霍尔效应位移作为探针可实现混合氨基酸溶液 折射率Δn的传感,与此同时,以本文类似方法修正透 射光的后选择态,实现溶液旋光角a。的传感,从而得出 该混合溶液的折射率和旋光角满足以下关系:

$$\lfloor a_1 \rfloor lx + \lfloor a_2 \rfloor ly = a_s, \tag{10}$$

$$n_1 x + n_2 y = \Delta n, \tag{11}$$

式中:x和y分别是光路通过的长度为l的混合溶液中

两种氨基酸分子的质量浓度; $[a_1]$ 和 $[a_2]$ 分别是两种 氨基酸分子的比旋光度; n_1 和 n_2 代表两种氨基酸分子 折射率和质量浓度之间的线性关系因子^[42]。分析式 (10)和(11)可知,在测定混合溶液中旋光角和折射率 的情况下,可得到两种氨基酸分子的质量浓度x和y。

4 结 论

提出和实验论证了一种基于量子弱测量系统的氨 基酸识别方案,并探究该系统中入射角和介质结构设 计对分辨率的提升规律。首先,在固定入射角的情况 下,理论和实验分析了放大后光自旋霍尔效应位移与 旋光角的对应关系,通过实验论证基于量子弱测量系 统的氨基酸种类高分辨识别方案。通过氨基酸样品质 量浓度的选择确保放大后的光自旋霍尔效应位移与旋 光角呈线性变化关系,进而基于CCD测得的放大后光 自旋霍尔效应位移得知样品的旋光角,从而计算出比 旋光度,并查表确定氨基酸的种类。接着探究不同人 射角对量子弱测量系统中氨基酸种类识别分辨率的影 响。可以发现,随着入射角的减小,固定氨基酸质量浓 度下所对应放大后的光自旋霍尔效应位移越大,则量 子弱测量系统的分辨率越大,这是由于放大后的光自 旋霍尔效应位移随旋光角的变化曲线的斜率随入射角 的减小而越来越陡峭。最后,仅给BK7玻璃镀一层介 质薄膜来研究 BK7-介质结构的设计对氨基酸识别分 辨率的提升规律。研究发现该分辨率与介质层的厚 度、介电常数实部和虚部密切相关。以固定质量浓度 c = 0.01 g/mL 的丝氨酸样品和膜厚为 d = 50 nm 的 BK7-介质结构为例,分析发现放大后的光自旋霍尔效 应位移随介质介电常数的实部和虚部变化时出现三个 极值点,且该位移以极值点为中心呈椭圆状辐射,设计 介电常数为 $\epsilon = -1.5 + 5.7$ i时,分辨率可达9.7× 10^{-6} (°)/µm,这高于单纯 BK7 玻璃界面两个数量级。 相比实验室常用的氨基酸识别方案,本文装置操作简 单、不破坏样品,与此同时将这套系统稍加调整也可实 现两种氨基酸混合溶液质量浓度的测定。这些研究将 为设计高分辨率、便捷、非侵入的手性分子识别提供可 能,并拓展了量子弱测量的应用范围。

参考文献

- Bender D A. Amino acid metabolism[M]. New York: John Wiley & Sons, 2012.
- [2] Ballantyne J S. Amino acid metabolism[J]. Fish Physiology, 2001, 20: 77-107.
- [3] Szabados L, Savouré A. Proline: a multifunctional amino acid[J]. Trends in Plant Science, 2010, 15(2): 89-97.
- [4] de Koning T J, Snell K, Duran M, et al. L-serine in disease and development[J]. Biochemical Journal, 2003, 371(3): 653-661.
- [5] Crumpler H R, Dent C E. Distinctive test for α-aminoacids in paper chromatography[J]. Nature, 1949, 164 (4167): 441-442.
- [6] Moore S. Amino acid analysis: aqueous dimethyl

第 42 卷 第 22 期/2022 年 11 月/光学学报

sulfoxide as solvent for the ninhydrin reaction[J]. Journal of Biological Chemistry, 1968, 243(23): 6281-6283.

- [7] Patrickios C S, Yamasaki E N. Polypeptide amino acid composition and isoelectric point II. Comparison between experiment and theory[J]. Analytical Biochemistry, 1995, 231(1): 82-91.
- [8] Tran D B A, Manfred K M, Peverall R, et al. Continuous-wave cavity-enhanced polarimetry for optical rotation measurement of chiral molecules[J]. Analytical Chemistry, 2021, 93(13): 5403-5411.
- [9] Li D M, Guan T, Liu F, et al. Optical rotation based chirality detection of enantiomers via weak measurement in frequency domain[J]. Applied Physics Letters, 2018, 112(21): 213701.
- [10] Ghosh A, Fischer P. Chiral molecules split light: reflection and refraction in a chiral liquid[J]. Physical Review Letters, 2006, 97(17): 173002.
- [11] Aharonov Y, Albert D Z, Vaidman L. How the result of a measurement of a component of the spin of a spin-1/2 particle can turn out to be 100[J]. Physical Review Letters, 1988, 60(14): 1351-1354.
- [12] Xu L P, Luo L, Wu H, et al. Measurement of chiral molecular parameters based on a combination of surface plasmon resonance and weak value amplification[J]. ACS Sensors, 2020, 5(8): 2398-2407.
- [13] Ritchie N W, Story J G, Hulet R G. Realization of a measurement of a "weak value" [J]. Physical Review Letters, 1991, 66(9): 1107-1110.
- [14] Brunner N, Simon C. Measuring small longitudinal phase shifts: weak measurements or standard interferometry? [J]. Physical Review Letters, 2010, 105 (1): 010405.
- [15] 胥亮,张利剑.基于弱值的量子精密测量与量子层析研究进展[J].激光与光电子学进展,2021,58(10):1011004.

Xu L, Zhang L J. Progress in weak-value-based quantum metrology and tomography[J]. Laser & Optoelectronics Progress, 2021, 58(10): 1011004.

- [16] Hosten O, Kwiat P. Observation of the spin Hall effect of light via weak measurements[J]. Science, 2008, 319 (5864): 787-790.
- [17] Ling X H, Xiao W L, Chen S Z, et al. Revisiting the anomalous spin-Hall effect of light near the Brewster angle[J]. Physical Review A, 2021, 103(3): 033515.
- [18] 王筠.函数型光子晶体表面的光自旋霍尔效应[J].激光 与光电子学进展, 2021, 58(23): 2316003.
 Wang Y. Spin Hall effect of light on the surface of functional photonic crystal[J]. Laser & Optoelectronics Progress, 2021, 58(23): 2316003.
- [19] Ling X H, Zhou X X, Huang K, et al. Recent advances in the spin Hall effect of light[J]. Reports on Progress in Physics, 2017, 80(6): 066401.
- [20] Chen S Z, Ling X H, Shu W X, et al. Precision measurement of the optical conductivity of atomically thin crystals via the photonic spin Hall effect[J]. Physical Review Applied, 2020, 13(1): 014057.
- [21] Wu Y P, Liu S Q, Chen S Z, et al. Examining the

第 42 卷 第 22 期/2022 年 11 月/光学学报

研究论文

optical model of graphene via the photonic spin Hall effect [J]. Optics Letters, 2022, 47(4): 846-849.

- [22] 李星,周新星,罗海陆.纳米金属薄膜中光子自旋霍尔效应的最佳弱测量[J].光学学报,2014,34(7):0731002.
 Li X, Zhou X X, Luo H L. Optimal weak measurements of photonic spin Hall effect in nanometal film[J]. Acta Optica Sinica, 2014, 34(7):0731002.
- [23] Li J, Tang T T, Luo L, et al. Weak measurement of the magneto-optical spin Hall effect of light[J]. Photonics Research, 2019, 7(9): 1014-1018.
- [24] Qiu X D, Zhou X X, Hu D J, et al. Determination of magneto-optical constant of Fe films with weak measurements[J]. Applied Physics Letters, 2014, 105 (13): 131111.
- [25] Li T, Wang Q, Taallah A, et al. Measurement of the magnetic properties of thin films based on the spin Hall effect of light[J]. Optics Express, 2020, 28(20): 29086-29097.
- [26] Zhou X X, Sheng L J, Ling X H. Photonic spin Hall effect enabled refractive index sensor using weak measurements[J]. Scientific Reports, 2018, 8: 1221.
- [27] Li N X, Tang T T, Li J, et al. Highly sensitive biosensor with graphene-MoS₂ heterostructure based on photonic spin Hall effect[J]. Journal of Magnetism and Magnetic Materials, 2019, 484: 445-450.
- [28] Xu Y, Shi L X, Guan T, et al. Multifunctional weak measurement system that can measure the refractive index and optical rotation of a solution[J]. Applied Physics Letters, 2019, 114(18): 181901.
- [29] Li D M, Guan T, He Y H, et al. A chiral sensor based on weak measurement for the determination of Proline enantiomers in diverse measuring circumstances[J]. Biosensors and Bioelectronics, 2018, 110: 103-109.
- [30] Xie L G, Qiu X D, Luo L, et al. Quantitative detection of the respective concentrations of chiral compounds with weak measurements[J]. Applied Physics Letters, 2017, 111(19): 191106.
- [31] Liu J W, Zeng K M, Xu W H, et al. Ultrasensitive detection of ion concentration based on photonic spin Hall effect[J]. Applied Physics Letters, 2019, 115(25): 251102.
- [32] 陈敏,罗朝明,万婷,等.利用动力学相位和几何相位 操控光自旋霍尔效应中的自旋分裂[J].光学学报, 2017,37(2):0226002.
 Chen M, Luo Z M, Wan T, et al. Manipulation of spin splitting in spin Hall effect of light based on dynamic and geometric phases[J]. Acta Optica Sinica, 2017, 37(2): 0226002.

[33] 万婷,罗朝明,闵力,等.基于合金介电常数的可控特 性增强光子自旋霍尔效应[J].物理学报,2018,67(6): 064201.

Wan T, Luo Z M, Min L, et al. Enhanced photonic spin Hall effect due to controllable permittivity of alloy film[J]. Acta Physica Sinica, 2018, 67(6): 064201.

- [34] Liu S Q, Shou Y C, Zhou X, et al. Lattice-dependent spin Hall effect of light in a Weyl semimetal[J]. Optics Express, 2020, 28(8): 10783-10793.
- [35] Liu S Q, Yang C F, Song Y F, et al. Role of Weyl cone tilting in the spin Hall effect of light[J]. Journal of Physics D: Applied Physics, 2021, 54(28): 285108.
- [36] Tang P, Shu Y T, Wen Z X, et al. High-resolution determination of kinetic parameters of sucrose hydrolysis based on weak measurement[J]. IEEE Photonics Journal, 2022, 14(1): 6810106.
- [37] 周秀梅, 雷宝良, 张凤枰, 等. 旋光法测定木薯中淀粉 含量不确定度评定[J]. 食品科学, 2016, 37(12): 144-147.

Zhou X M, Lei B L, Zhang F P, et al. Uncertainty evaluation for the determination of starch content in manihot esculenta by polarimetric method[J]. Food Science, 2016, 37(12): 144-147.

- [38] Lee M S, Khan F N, Shin S C, et al. Comparison of polarimetry and crown ether-based HPLC chiral stationary phase method to determine (L)-amino acid optical purity[J]. Food Chemistry, 2012, 135(2): 343-347.
- [39] 王杰,刘焕香,司宏宗,等.基于定量结构-性质关系方法预测氨基酸的比旋光度[J].分析化学,2006,34(12):1759-1762.
 Wang J, Liu H X, Si H Z, et al. Prediction of the power rotation of the amino acid based on the quantitative structure-property relationship method[J]. Chinese Journal of Analytical Chemistry, 2006, 34(12):1759-
- [40] Grill A, Patel V. Low dielectric constant films prepared by plasma-enhanced chemical vapor deposition from tetramethylsilane[J]. Journal of Applied Physics, 1999, 85(6): 3314-3318.

1762.

- [41] Yang G, Fu X J, Zhou J. Dielectric properties of the silver-copper alloy films deposited by magnetron sputtering[J]. Journal of the Optical Society of America B, 2013, 30(2): 282-287.
- [42] Yunus W M, Rahman A B. Refractive index of solutions at high concentrations[J]. Applied Optics, 1988, 27(16): 3341-3343.