



大肠杆菌细胞壁肽聚糖的化学修饰及荧光标记

袁雪^{1,2}, 孙欢¹, 丁超¹, 程水红^{1*}, 傅立峰¹, 李学兵^{1,2*}

¹中国科学院微生物研究所, 中国科学院病原微生物与免疫学重点实验室, 北京 100101

²中国科学院大学存济医学院, 北京 100049

摘要:【目的】发展一种活细菌细胞壁荧光标记方法, 为后期研究细菌肽聚糖的生物合成和代谢规律以及其与细菌感染致病的关系提供新的工具。【方法】对细菌肽聚糖的生物合成前体 *N*-乙酰葡萄糖胺-1-磷酸(GlcNAc-1-P)进行化学修饰, 设计并合成含有叠氮基的 GlcNAc-1-P 类似物(化合物 **5**: Ac₃GlcNAz-1-P)。将该类似物与细菌共同孵育, 使其作为探针进入细菌肽聚糖天然合成途径。之后提取并酶解肽聚糖组分, 用红外光谱(FTIR)和液质联用(LC/MS)检测探针是否通过代谢进入细菌肽聚糖结构中。同时用外源荧光素对代谢掺入细菌肽聚糖中的探针进行染色。在激光共聚焦显微镜下观察对活细菌的荧光标记效果。【结果】通过四步有机合成反应, 以 79%的总收率成功获得了化合物 **5**。将大肠杆菌(*Escherichia coli* BL21)作为模式菌株与化合物 **5** 共孵育后, 其肽聚糖组分的 LC/MS 和 FTIR 分析结果均显示探针可以被细菌利用并被代谢掺入到肽聚糖结构中。激光共聚焦显微镜观察结果显示, 荧光素可以高效标记表面携带有生物正交探针的大肠杆菌。【结论】设计合成了一种新型探针, 可用于活细菌成像, 为深入研究细菌肽聚糖的生物学功能及其与细菌感染致病的关系提供了一种简便的方法。

关键词: 大肠杆菌, 肽聚糖, *N*-乙酰葡萄糖胺-1-磷酸, 生物探针, 荧光标记

肽聚糖(Peptidoglycan, PG)是真细菌细胞壁的一个重要组成成分。它包裹在细菌外层, 与细菌菌体的分裂、形态的维持和小分子信号的识别息息相关^[1]。肽聚糖是由多糖主链、寡肽支链及肽桥(寡肽链之间的交联方式)聚合而成的多层网状大分子结构。其中, 糖链由 *N*-乙酰葡萄糖胺(GlcNAc)

和 *N*-乙酰胞壁酸(MurNAc)通过 β -1,4 糖苷键交替连接而成。寡肽支链以酰胺键共价连接在 MurNAc 上。不同菌种的寡肽支链在氨基酸组成、顺序以及肽桥的结构上有所不同^[2]。本研究中所用的模式菌株大肠埃希氏菌(*E. coli*)属于革兰氏阴性菌。其寡肽组成顺序为: L-Ala→D-Glu→m-DAP→D-Ala。

基金项目: 国家自然科学基金(31770862, 21778074)

*通信作者。程水红, E-mail: csh_04@163.com; 李学兵, Tel: +86-10-64806106, E-mail: lixb@im.ac.cn

收稿日期: 2019-03-04; 修回日期: 2019-04-19; 网络出版日期: 2019-07-11

其相邻的肽聚糖主链通过其中一个寡肽的 DAP 氨基与另一个寡肽的末端 Ala 羧基通过酰胺键而彼此连接, 从而形成肽聚糖大分子结构。

细菌肽聚糖的生物合成途径已被研究得较为透彻, 但其在宿主体内环境中的代谢及其与细菌感染致病的关系仍不清楚^[3]。近年来发现, 肽聚糖具有多种重要的生物学活性, 如免疫调节、抗感染、抗肿瘤、抗新陈代谢活性、致热性、细胞毒性、粘附作用等^[4]。少量的肽聚糖是人类免疫系统的激活剂, 它能够通过诱导各种非特异免疫因子或特异性免疫因子的释放或表达来发挥其免疫功能, 提高局部或全身免疫功能, 对于宿主一些生理功能的维持和促进非常重要, 且对人体没有毒性^[5]。Ishihara 等^[6]证实肽聚糖有一定的抑瘤作用。此外, 肽聚糖还具有粘附作用, 是真核生物免疫系统识别的理想靶位。不同种动物的细胞中存在肽聚糖识别蛋白, 该蛋白能够结合肽聚糖, 从而发挥一定的免疫功能^[7]。但大量的肽聚糖会有一定的生理学毒性, 并且肽聚糖所包裹的菌体本身也会感染人体, 造成伤害。肽聚糖是细菌生存所必需的重要成分, 但不存在于真核生物中, 因此是抗菌药物的重要作用靶点。综上所述, 肽聚糖具有多种生物学活性, 在细菌本身生存代谢和激活宿主天然免疫方面均具有重要作用。然而现有的研究对于肽聚糖在宿主天然免疫方面的作用机制以及其与细菌感染致病的关系仍不明确。因此, 对细菌肽聚糖结构进行实时荧光成像对于肽聚糖的深入研究具有重要意义。

近年来针对细菌表面的标记大多是以外层脂多糖或脂蛋白为靶点, 而以肽聚糖为靶点进行结构修饰和成像的研究相对较少。目前的肽聚糖成像技术包括使用荧光标记凝集素或与细胞壁结合的抗生素^[8]、基于检测游离硫醇^[9]或者放射性^[10]

的代谢标记、利用荧光底物的酶法标记^[11], 以及对肽聚糖寡肽结构中的氨基酸进行标记^[12]。虽然这些成像技术有助于揭示一些细菌肽聚糖代谢的动力学过程, 但它们的菌种适用性十分有限, 操作复杂或者分辨率较低。肽聚糖是真细菌(包括革兰氏阳性和阴性菌)细胞壁的共通结构, 其结构中的多糖主链作为大分子骨架, 在肽聚糖结构中相对稳定并且含量较高。本研究针对肽聚糖主链中的糖分子进行化学修饰, 并通过生物正交反应进行荧光标记, 旨在建立了一种广谱而高效的活细菌成像方法, 为细菌肽聚糖的生物学研究和抗菌药物的发现提供有力工具。

1 材料和方法

1.1 菌株培养

实验室分离培养的 *E. coli* BL21 菌株, 1 : 100 接种于 Luria-Bertani 培养基(胰蛋白胨 10 g/L、酵母提取物 5 g/L、NaCl 10 g/L, 调节 pH 至 7.4)进行培养传代。

1.2 肽聚糖前体类似物的化学合成

在肽聚糖糖链的天然代谢合成途径(图 1)中, 首先, 6-磷酸-果糖(Fru-6-P)在葡糖胺合成酶 GlmS 的催化下转化成 6-磷酸-葡萄糖胺(GlcN-6-P)^[13], 后者经过 GlmM 酶催化转化为 1-磷酸-葡萄糖胺(GlcN-1-P)^[14]。GlcN-1-P 在双功能酶 GlmU 的催化下先发生转乙酰化反应生成 *N*-乙酰氨基葡萄糖-1-磷酸(GlcNAc-1-P), 然后 GlcNAc-1-P 经转尿苷反应生成 UDP-GlcNAc。UDP-GlcNAc 既可以作为 *N*-GlcNAc 的糖基供体, 用于合成肽聚糖主体结构糖链中的 GlcNAc, 又可以作为合成 UDP-MurNAc 的前体物质, 最终转化成肽聚糖糖链中的 MurNAc。因此, GlcNAc-1-P 是肽聚糖合成中重

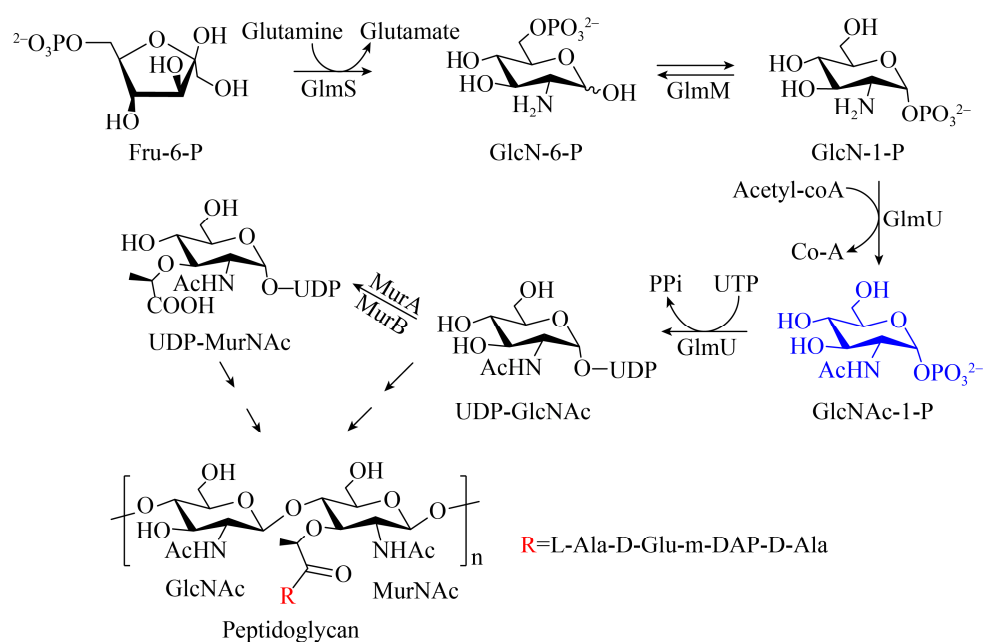


图 1. 肽聚糖的合成途径

Figure 1. Synthetic pathway of peptidoglycan.

要的前体物质,本研究以 GlcNAc-1-P 为靶点,设计并合成其类似物用于细菌肽聚糖的荧光标记。

1.2.1 GlcNAc-1-P类似物 Ac₃GlcNAz-1-P(5)的合成

参考文献[15],设计并合成肽聚糖天然代谢途径中重要中间体 GlcNAc-1-P 的类似物 5 (图 2)。在氮气保护下将起始原料 D-氨基葡萄糖盐酸盐(化合物 1)溶于无水甲醇中,逐滴加入三乙胺,室温搅拌 30 min 至溶液澄清,向反应瓶中加入化合物 2^[15],室温反应 12 h 后,浓缩反应液,经 Sephadex G-15 凝胶柱过滤除盐,以 98%产率得到化合物 3。化合物 3 经酶催化在一位引入的磷酸基团^[16],具体过程为在 1 mL 反应缓冲液(100 mmol/L Tris-HCl, pH 9.0, 10 mmol/L MgCl₂)中加入 ATP (2 mmol/L)、NahK 酶(*N*-acetylhexosamine kinase, 0.75 mg/mL)和化合物 3 (2 mmol/L), 37 °C 反应 12 h 后,将反应液煮沸 5 min 并 12000 r/min 离心 5 min 除蛋白,收取上清液浓缩后依次用 Sephadex G-15 凝胶柱、制备型薄层色谱分离(展开剂为正丁

醇:乙酸:水 2:1:1),得到化合物 4 (产率 86%),该产物在茴香醛显色剂中为棕黄色。化学修饰后的 GlcNAz-1-P (化合物 4)极性较大,为了使其易于穿过细胞壁进入细菌从而参与细胞壁标记,我们将化合物 4 进一步全乙酰化。将化合物 4 溶于吡啶(Pyridine),滴加醋酸酐(Ac₂O),使其全乙酰化,室温反应 12 h 后,得到的产物用 Sephadex G-15 凝胶柱分离得到终产物化合物 5 (产率 94%)。用核磁共振氢谱(¹H NMR)和傅里叶变换高分辨质谱鉴定其结构。

¹H NMR (500 MHz, D₂O): δ5.58 (dd, *J* = 7.2, 3.5 Hz, 1H), 5.39 (dd, *J* = 7.3, 3.3 Hz, 1H), 5.28 (dd, *J* = 18.7, 9.1 Hz, 1H), 5.07 (dt, *J* = 14.9, 9.8 Hz, 1H), 4.36 (t, *J* = 11.3 Hz, 3H), 4.25 (d, *J* = 10.3 Hz, 1H), 4.13 (d, *J* = 10.9 Hz, 1H), 4.08 (d, *J* = 13.1 Hz, 1H), 3.99 (s, 1H), 3.95 (d, *J* = 6.7 Hz, 1H), 3.90 (t, *J* = 15.7 Hz, 1H), 2.11 (s, 1H), 2.06 (d, *J* = 6.1 Hz, 4H), 2.02 (s, 4H), 1.98 (d, *J* = 5.8 Hz, 4H). HR-ESIMS (*m/z*) for C₁₄H₂₁N₄O₁₂P[M+Na]⁺, calculated: 491.07858, found: 491.07946。

1.2.2 天然底物 GlcNAc-1-P 全乙酰化产物(8)的合成: 参考文献[16] (图 3), D-乙酰氨基葡萄糖(化合物 6, 2 mmol/L)溶于 1 mL 缓冲液(100 mmol/L Tris-HCl, pH 9.0, 10 mmol/L MgCl_2), 依次加入 ATP (2 mmol/L)和 NahK 酶(0.75 mg/mL), 37 °C 反应 12 h 后煮沸 5 min, 12000 r/min 离心 5 min 除去蛋白, 上清液浓缩依次用 Sephadex G-15 凝胶柱和制备型薄层色谱分离得到化合物 7 (产率 88%)。之后将 7 溶于吡啶, 滴加醋酸酐, 使其全乙酰化, 并用 Sephadex G-15 凝胶柱分离纯化得终产物 8 (产率 95%)。核磁共振氢谱和傅里叶变换高分辨质谱确认结构。

^1H NMR (500 MHz, D_2O): δ 5.56 (dd, $J = 7.3, 3.4$ Hz, 1H), 5.25 (dd, $J = 10.6, 9.5$ Hz, 1H), 5.07 (t, $J = 9.8$ Hz, 1H), 4.37 (dd, $J = 12.7, 3.3$ Hz, 1H), 4.29 (ddd, $J = 10.6, 5.6, 2.9$ Hz, 2H), 4.08 (dd, $J = 12.7, 2.1$ Hz, 1H), 2.06 (s, 3H), 2.02 (s, 3H), 2.00–1.97 (m, 3H), 1.94 (d, $J = 10.3$ Hz, 3H). HR-ESIMS (m/z) for

$\text{C}_{14}\text{H}_{22}\text{NO}_{12}\text{P}[\text{M}+\text{Na}]^+$, calculated: 450.07718, found: 450.07705。

1.3 菌体肽聚糖的提取

为了确认探针化合物参与代谢并进入了细菌细胞壁的肽聚糖结构中, 我们按照已报道的方法^[17]对用探针化合物处理过的细菌进行了肽聚糖的提取和分析。在两组大肠杆菌菌液中, 分别加入探针化合物 5 和化合物 8 (对照)进行孵育。至对数期后, 10000 r/min 离心 5 min, PBS 冲洗菌体 3 遍, 并将菌体重新悬浮于消化缓冲液中(25 mmol/L NaCl, 50 mmol/L Tris, 2 mmol/L EDTA, pH 7.9), 加入溶菌酶(EC 3.2.1.17, 终浓度为 1 mg/mL, 该酶可专一性地断裂肽聚糖多糖主链中 GlcNAc 与 MurNAc 之间的 β -1,4 糖苷键), 37 °C 搅拌 3 d, 并且每隔 24 h 补加终浓度为 1 mg/mL 的溶菌酶。3 d 后, 10000 r/min 离心 1 min 取上清液, 经 3K 超滤管超滤浓缩(10000 r/min \times 15 min \times 8 times), 得到大肠杆菌肽聚糖组分。

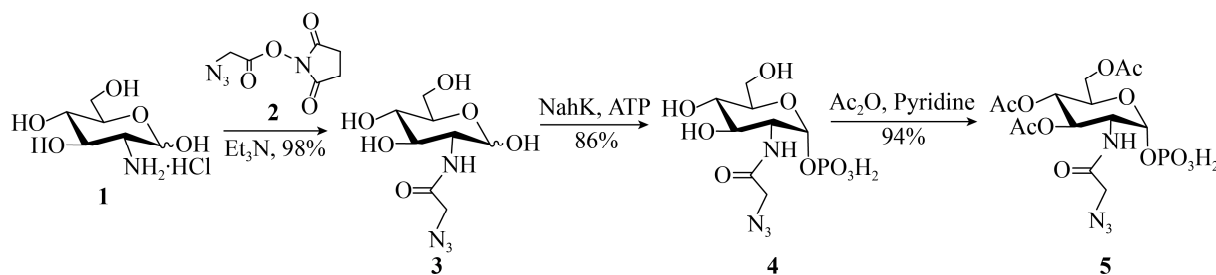


图 2. $\text{Ac}_3\text{GlcNAz-1-P}$ (5)的合成路线

Figure 2. Synthetic route of $\text{Ac}_3\text{GlcNAz-1-P}$ (5).

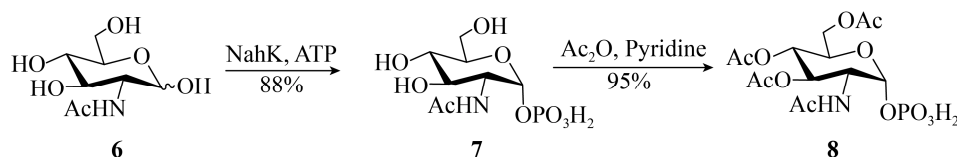


图 3. $\text{Ac}_3\text{GlcNAc-1-P}$ (8)的合成路线

Figure 3. Synthetic route of $\text{Ac}_3\text{GlcNAc-1-P}$ (8).

1.4 分析和鉴定肽聚糖组分

1.4.1 FTIR 分析鉴定肽聚糖组分: 将上述步骤提取出的大肠杆菌肽聚糖组分, 经过超滤浓缩后冷冻干燥。取 10 μg 固体进行傅里叶变换显微红外光谱仪 Spotlight 200 分析, 扫描范围为 2500–4000 cm^{-1} 。

1.4.2 LC/MS 分析肽聚糖组分: 将上述步骤提取出的大肠杆菌肽聚糖组分, 经过超滤浓缩后冷冻干燥, 用超纯水将其配制成 1 mg/mL 的溶液, 进行液相色谱-质谱联用正离子高分辨分析。采用 Agilent Eclipse XDB- C_{18} 液相分析柱 (250 mm \times 4.6 mm), 进样量 50 μL , 流速 0.7 mL/min。进样之后 30 min 内梯度冲柱子分析样品, 梯度从 1% 溶液 B 至 99% 溶液 A, 其中溶液 A 为 1% 的甲酸水溶液, B 为乙腈。对所得的液相质谱图进行分子量分析。

1.5 生物正交反应后的荧光效果观察

生物正交反应(Bioorthogonal reaction)是可以在活体细胞中进行的化学反应, 可以用来特异性

标记活体生物大分子^[18]。这类反应可以在生物体内的生理条件下发生, 不会与体内同时发生的其他生化反应互相干扰, 也不会对生物体和目标生物分子产生损伤。这类反应分为很多种, 如金属催化、光催化的生物正交反应。本研究中我们使用的是无需催化剂催化的生物加成反应, 即环张力诱导的叠氮-炔基环加成反应, 也被广泛称为“无铜点击化学(Copper free click chemistry)” (图 4)。

首先, 我们将二位叠氮的 $\text{Ac}_3\text{GlcNAz-1-P}$ (化合物 **5**, 终浓度 0.8 mmol/L) 与 1 : 100 接种的 1 mL 大肠杆菌共同孵育 10 h 至大肠杆菌生长对数期, 用 PBSTB (PBS 缓冲液中加入 1% BSA 和 0.1% 吐温 20) 反复冲洗 3 遍。细菌经过 4% 多聚甲醛固定 0.5 h, 再用 PBSTB 冲洗 3 遍。加入带有炔基的荧光染料 Dibenzocyclooctyne (DBCO)-Cy3 (购于 Sigma-Aldrich, 终浓度 10 $\mu\text{mol/L}$), 37 $^{\circ}\text{C}$ 避光孵育 1.5 h 后用 PBSTB 冲洗 3 遍, 去除非特异性吸附, 之后于双扫描模式激光共聚焦显微镜 Leica SP8 下观察荧光效果。化合物 **8** 作为对照组。

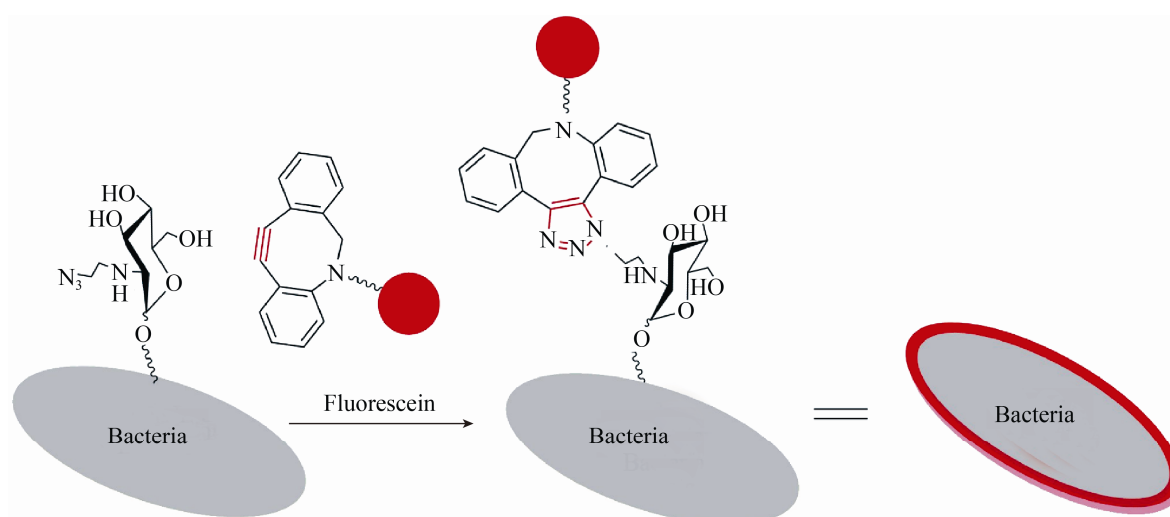


图 4. 利用生物正交反应标记细菌肽聚糖的示意图

Figure 4. Bioorthogonal labeling of bacterial peptidoglycan.

2 结果和分析

2.1 探针化合物 5 和对照化合物 8 的合成

根据图 2 和图 3 所示的路线, 我们结合化学合成方法和酶促合成方法, 分别以 D-氨基葡萄糖盐酸盐(化合物 1)和 D-乙酰氨基葡萄糖(化合物 6)为起始原料, 以 79%和 84%的总产率成功合成了探针化合物 5 和对照化合物 8。化合物的结构通过核磁共振氢谱和高分辨质谱得到了确认(图 5), 且纯度大于 95%, 可用于后续生物实验。

2.2 大肠杆菌肽聚糖的 FTIR 分析

按照步骤 1.4, 笔者提取了大肠杆菌的肽聚糖组分, 然后通过 FTIR 对该组分进行了结构分析。从图 6 所示的 FTIR 测试结果可以看出: 无论是经

过探针化合物 5 还是对照化合物 8 处理的细菌, 其肽聚糖提取物均显示出肽聚糖特有的系列吸收峰, 且无明显杂峰。其中典型的肽聚糖结构中化学键的振动吸收峰包括: 3500–3200 cm^{-1} 处的 —OH , 3000–2800 cm^{-1} 处的 C—H , 1660–1620 cm^{-1} 处的酰胺键的 C=O , 1560–1520 cm^{-1} 处的 N—H 及 C=N , 1000–1500 cm^{-1} 范围内的 C—O—H 、 C—O—C 及 C—O 单键。通过这些结果可以确定笔者从细菌中提取出的物质确实为高纯度的肽聚糖。此外, 通过对比化合物 5 (实验组)和 8 (对照组)处理过的细菌肽聚糖 FTIR 图谱, 可以发现实验组较对照组在 2000–2300 cm^{-1} 处多出了叠氮基 —N_3 所特有的振动吸收峰, 该结果证实了外源添加的探针化合物 5 能够参与肽聚糖的天然合成途径并最终进入到大肠杆菌细胞壁的肽聚糖结构中。

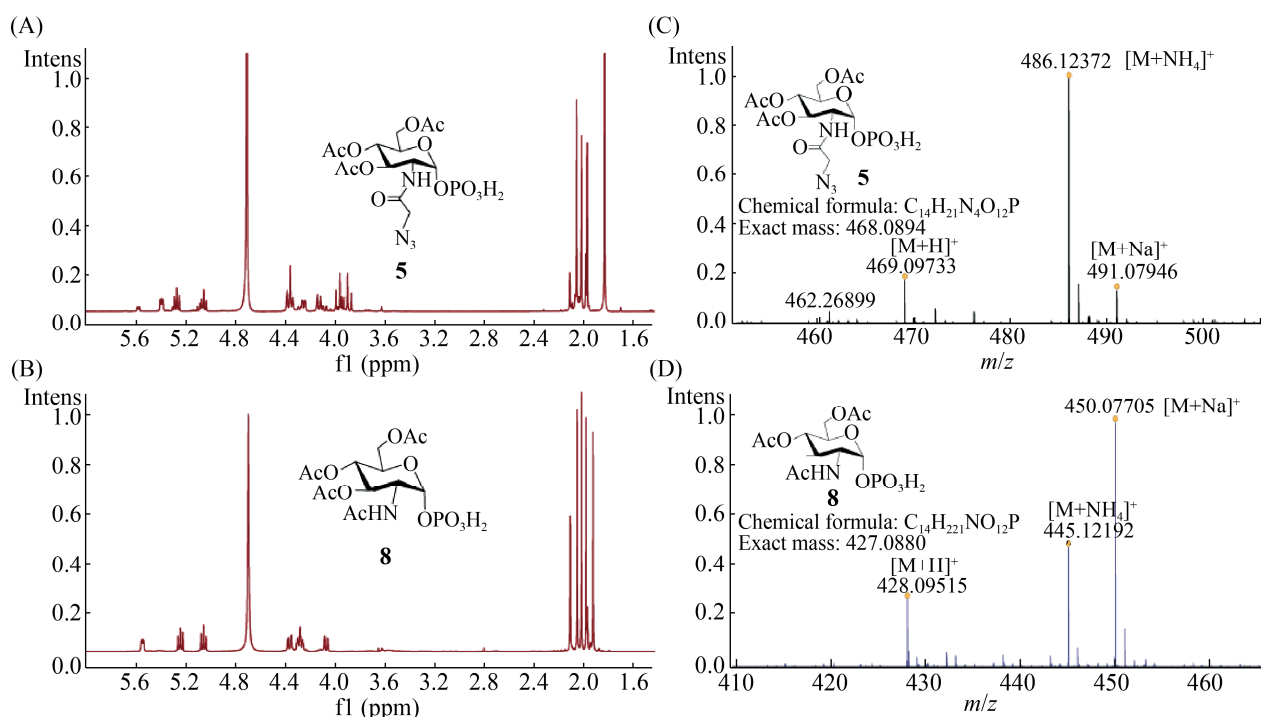


图 5. $\text{Ac}_3\text{GlcNAz-1-P}$ (5)和 $\text{Ac}_3\text{GlcNAc-1-P}$ (8)的 ^1H NMR(A 和 B)与 Mass(C 和 D)图谱
Figure 5. ^1H NMR (A, B) and Mass spectra (C, D) of $\text{Ac}_3\text{GlcNAz-1-P}$ (5) and $\text{Ac}_3\text{GlcNAc-1-P}$ (8).

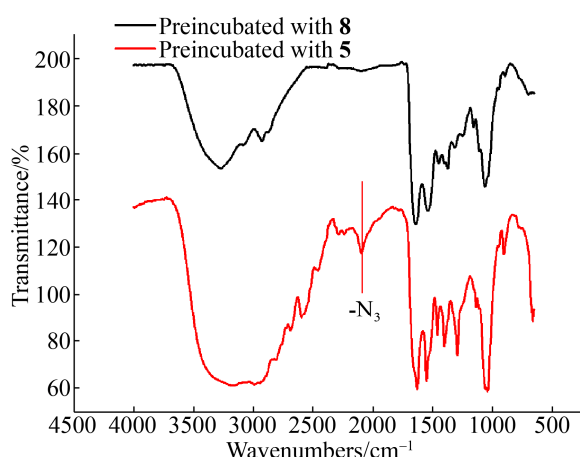


图 6. 细菌肽聚糖结构的红外光谱分析

Figure 6. FTIR analysis of peptidoglycans of *E. coli* preincubated with 5 or 8.

2.3 大肠杆菌肽聚糖的 LC/MS 分析

笔者对上述细菌肽聚糖提取成分酶解后,进行了高分辨 LC/MS 分析(图 7)。结果显示:化合物 8 (对照组)处理后的细菌肽聚糖中含有 MurNAc、MurNAc-Ala-Glu-DAP(+H)、GlcNAc-MurNAc-Ala-Glu 和 MurNAc-Ala-Glu-DAP-Ala-Ala(+NH₃)等天然结构片段(图 7-A-D)。而化合物 5 (实验组)处理后的肽聚糖中除含有同样的天然结构片段外,还含有叠氮基修饰的 GlcNAz(+NH₃)、GlcNAz-MurNAz-Ala(+H)、GlcNAz-MurNAz-Ala(+NH₃)、GlcNAz-MurNAz-Ala-Glu-DAP(+NH₃)等非天然结构片段(图 7-E-H)。这些结果与上述 FTIR 分析相一致,表明含有叠氮基的化合物 5 可以被大肠杆菌利用,进入其细胞壁合成途径,最终掺入肽聚糖结构中。由于叠氮基存在于经化合物 5 处理的大肠杆菌表面,推测可以利用生物正交反应来标记该细菌。

2.4 大肠杆菌的荧光标记

在激光共聚焦显微镜下观察发现(图 8):用探

针化合物 5 和染料 DBCO-Cy3 处理过的菌体呈红色,而用对照化合物 8 和染料处理过的菌体则无荧光。该结果表明笔者设计合成的 GlcNAc-1-P 类似物 5 能够被细菌细胞壁的代谢机制所利用,从而将叠氮基团引入细菌细胞壁结构中,并通过生物正交反应与外源携带炔基的荧光染料相连接,使得细菌细胞的表面被标记上相应颜色的荧光。此外,从图中可以看出,红色荧光在大部分菌体上集中在短棒状的一端,我们推测,这种现象可能是由于细菌样品在载玻片上朝向不均一,导致了倾斜角度更贴近视野的一端呈现出更加明显的红色荧光(在明场下对应的菌短棒端位也显得更加深暗)。也可能是由于探针化合物在参与代谢并掺入肽聚糖结构的过程中具有某种靶向性,更倾向于被代谢到细胞壁肽聚糖的某一部分,但这个设想所涉及的机制问题还需要进一步深入探讨和验证。

3 讨论

本文报告了一种特异性标记细菌细胞壁肽聚糖的方法。笔者根据细菌肽聚糖生物合成前体物质 GlcNAc-1-P 的结构,设计并在体外化学合成了其类似物 5 (Ac₃GlcNAz-1-P),即对 GlcNAc-1-P 糖环的二位羟基进行叠氮化修饰。之后将 5 与大肠杆菌共孵育,使细菌利用该外源探针进行肽聚糖的生物组装,并最终通过化合物 5 将叠氮基团代谢至细胞壁的肽聚糖结构中。笔者通过 FTIR 和 LC/MS 对提取得到的细菌肽聚糖组分进行了结构确认,证实了这一设想。随后利用生物正交化学反应,使含有炔基的荧光基团与细胞壁结构中的叠氮基发生环加成反应,从而实现了对细胞壁肽聚糖的荧光标记,并在激光共聚焦显微镜下确认了标记效果。

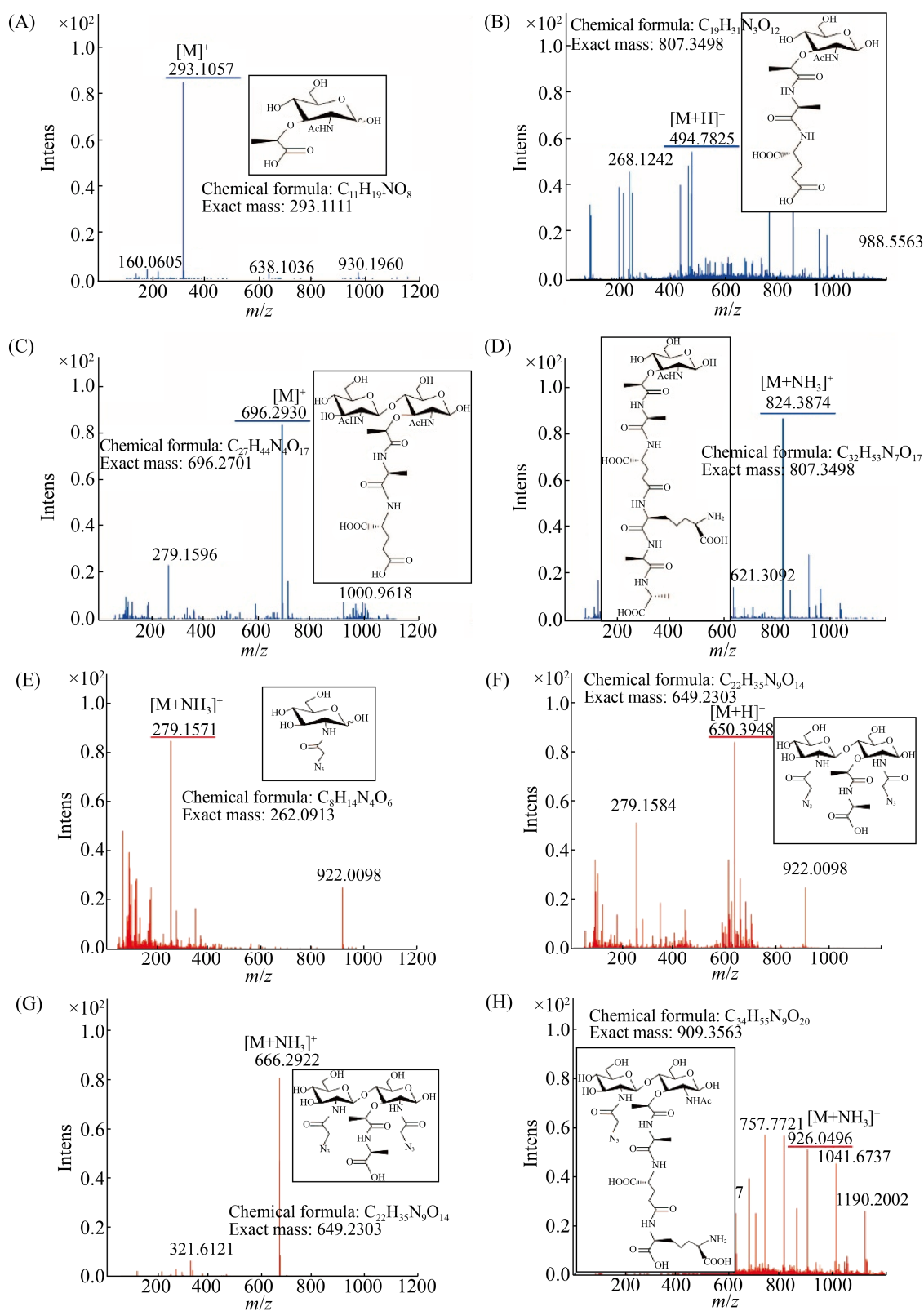


图 7. 大肠杆菌肽聚糖的 LC/MS 分析(A-D: 细菌与 8 共孵育; E-H: 细菌与 5 共孵育)

Figure 7. LC/MS analysis of peptidoglycans of *E. coli* preincubated with 8 (A-D) or 5 (E-H).

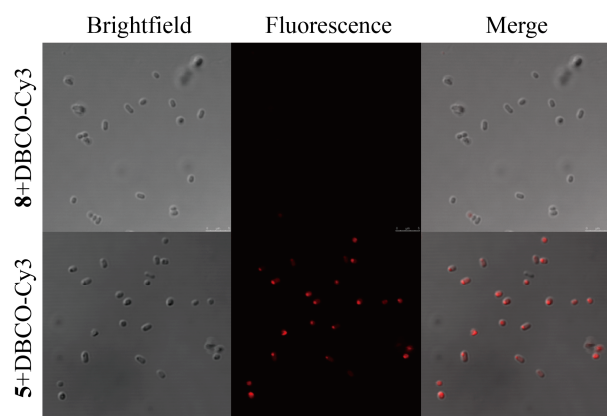


图 8. 大肠杆菌细胞壁的生物正交标记

Figure 8. Bioorthogonal labeling of *E. coli* cell wall.

目前细菌表面的标记方法不多,且多被成像分辨率低、操作技术繁琐以及适用菌种谱狭窄等问题所困扰。其中大部分方法是针对某些特定细菌的表面蛋白质或脂类物质进行标记,关于细菌细胞壁肽聚糖进行标记的报道迄今为止仅有 2 篇^[18-19]。并且这两篇报道均是针对肽聚糖中的 MurNAc 成分进行化学修饰。本文所涉及的 GlcNAc-1-P 是细菌生成肽聚糖主糖链两种单糖分子的通用生物合成前体物质,后续可以通过不同的代谢途径分别转化成为肽聚糖主链中的 GlcNAc 和 MurNAc 两种成分。因此从理论上推断,与上述已报道的方法相比较,本研究发展的基于 GlcNAc-1-P 衍生物的细菌肽聚糖化学修饰和生物正交标记技术会有更高的标记效率和荧光强度,这将会使得在宿主细胞内乃至活动物体体内观察和研究细菌肽聚糖的动态代谢规律成为可能。近年来,关于细菌肽聚糖生物学功能的研究取得了许多进展,其在抗感染、抗肿瘤以及抗过敏等方面的活性相继被发现。在天然免疫系统中,肽聚糖作为一个重要的病原体相关模式分子,可被宿主细胞识别从而对入侵细菌作出免疫反应。因此肽聚糖可作为畜禽饲料或药物添加剂被应用于禽畜养殖业,以增强禽畜的

特异性免疫功能和抗病能力。但是目前对于肽聚糖在宿主体内合成和代谢的动态机制却知之甚少,它们在细菌感染致病以及宿主天然免疫中的作用机制还有待证实。

本文报道的细菌肽聚糖的荧光标记方法具有操作简单、标记效率高等特点,可用于揭示肽聚糖在细菌入侵和宿主体内的动态变化规律,这将有助于我们进一步了解肽聚糖在细菌感染及相关免疫过程中的作用机制,为后续发展以肽聚糖作为有效成分的食品添加剂乃至以肽聚糖为靶点的新药开发研究提供理论基础。

参考文献

- [1] Höltje JV. Growth of the stress-bearing and shape-maintaining murein sacculus of *Escherichia coli*. *Microbiology and Molecular Biology Reviews*, 1998, 62(1): 181-203.
- [2] Inamura S, Fukase K, Kusumoto S. Synthetic study of peptidoglycan partial structures. Synthesis of tetrasaccharide and octasaccharide fragments. *Tetrahedron Letters*, 2001, 42(43): 7613-7616.
- [3] Quintela JC, De Pedro MA, Zöllner P, Ilmaier G, Garcia-del Portillo F. Peptidoglycan structure of *Salmonella typhimurium* growing within cultured mammalian cells. *Molecular Microbiology*, 1997, 23(4): 693-704.
- [4] Wang JH, Zhao HT, Wang YZ. Advance in the research of peptidoglycan of the bacterial cell wall. *Chinese Journal of Veterinary Drug*, 2004, 38(1): 38-40, 37. (in Chinese)
王静华, 赵洪涛, 汪以真. 细菌细胞壁肽聚糖的研究进展. *中国兽药杂志*, 2004, 38(1): 38-40, 37.
- [5] Hamann L, El-Samalouti V, Ulmer AJ, Flad HD, Rietschel ET. Components of gut bacteria as immunomodulators. *International Journal of Food Microbiology*, 1998, 41(2): 141-154.
- [6] Ishihara K, Hayasaka K, Yamazaki N. Current status of melanoma treatment with interferon, cytokines and other biologic response modifiers in Japan. *Journal of Investigative Dermatology*, 1989, 92(5 Suppl): 326S-328S.
- [7] Lü CW, Chen ZL. Peptidoglycan recognition proteins.

- Immunological Journal*, 2002, 18(3): 88–90. (in Chinese)
- 吕成伟, 陈政良. 肽聚糖识别蛋白. 免疫学杂志, 2002, 18(3): 88–90.
- [8] Tiyanont K, Doan T, Lazarus MB, Fang X, Rudner DZ, Walker S. Imaging peptidoglycan biosynthesis in *Bacillus subtilis* with fluorescent antibiotics. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America*, 2006, 103(29): 11033–11038.
- [9] de Pedro MA, Quintela JC, Høltje JV, Schwarz H. Murein segregation in *Escherichia coli*. *Journal of Bacteriology*, 1997, 179(9): 2823–2834.
- [10] Viala J, Chaput C, Boneca IG, Cardona A, Girardin SE, Moran AP, Athman R, Mémet S, Huerre MR, Coyle AJ, Distefano PS, Sansonetti PJ, Labigne A, Bertin J, Philpott DJ, Ferrero RL. Nod1 responds to peptidoglycan delivered by the *Helicobacter pylori* cag pathogenicity island. *Nature Immunology*, 2004, 5(11): 1166–1174.
- [11] Nelson JW, Chamesian AG, McEnaney PJ, Murelli RP, Kazmierczak BI, Spiegel DA. A biosynthetic strategy for re-engineering the *Staphylococcus aureus* cell wall with non-native small molecules. *ACS Chemical Biology*, 2010, 5(12): 1147–1155.
- [12] Siegrist MS, Whiteside S, Jewett JC, Aditham A, Cava F, Bertozzi CR. D-Amino acid chemical reporters reveal peptidoglycan dynamics of an intracellular pathogen. *ACS Chemical Biology*, 2012, 8(3): 500–505.
- [13] Durand P, Golinelli-Pimpaneau B, Mouilleron S, Badet B, Badet-Denisot MA. Highlights of glucosamine-6P synthase catalysis. *Archives of Biochemistry and Biophysics*, 2008, 474(2): 302–317.
- [14] Li S, Kang J, Yu WD, Zhou Y, Zhang WL, Xin Y, Ma YF. Identification of *M. tuberculosis* Rv3441c and *M. smegmatis* MSMEG_1556 and essentiality of *M. smegmatis* MSMEG_1556. *PLoS One*, 2012, 7(8): e42769.
- [15] Zhao X, Cai L, Adogla EA, Guan H, Lin Y, Wang Q. Labeling of enveloped virus via metabolic incorporation of azido sugars. *Bioconjugate Chemistry*, 2015, 26(9): 1868–1872.
- [16] Cai L, Guan WY, Wang WJ, Zhao W, Kitaoka M, Shen J, O'Neil C, Wang PG. Substrate specificity of *N*-acetylhexosamine kinase towards *N*-acetylgalactosamine derivatives. *Bioorganic & Medicinal Chemistry Letters*, 2009, 19(18): 5433–5435.
- [17] Yang MY, Chen P. Progress in the bioorthogonal labeling reactions. *Acta Chimica Sinica*, 2015, 73(8): 783–792. (in Chinese)
- 杨麦云, 陈鹏. 生物正交标记反应研究进展. 化学学报, 2015, 73(8): 783–792.
- [18] Liang H, DeMeester KE, Hou CW, Parent MA, Caplan JL, Grimes CL. Metabolic labelling of the carbohydrate core in bacterial peptidoglycan and its applications. *Nature Communications*, 2017, 8: 15015.
- [19] DeMeester KE, Liang H, Jensen MR, Jones ZS, D'Ambrosio EA, Scinto SL, Zhou JH, Grimes CL. Synthesis of functionalized *N*-acetyl muramic acids to probe bacterial cell wall recycling and biosynthesis. *Journal of the American Chemical Society*, 2018, 140(30): 9458–9465.

Chemical modification and fluorescence labeling of *Escherichia coli* cell wall peptidoglycan

Xue Yuan^{1,2}, Huan Sun¹, Chao Ding¹, Shuihong Cheng^{1*}, Lifeng Fu¹, Xuebing Li^{1,2*}

¹ CAS Key Laboratory of Pathogenic Microbiology and Immunology, Institute of Microbiology, Chinese Academy of Sciences, Beijing 100101, China

² Savaid Medical School, University of Chinese Academy of Sciences, Beijing 100049, China

Abstract: [Objective] The objective of this research is to develop a new approach for labelling the cell wall peptidoglycan (PG) of living bacteria and provide a simple and convenient tool for the study of PG biosynthesis and metabolism as well as its role in the infection and pathogenesis. **[Methods]** *N*-Acetylglucosamine 1-phosphate (GlcNAc-1-P) is a general and essential precursor of PG biosynthesis in eubacteria. We designed and synthesized an analogue of GlcNAc-1-P (designated as Ac₃GlcNAz-1-P) that carries an azido group for the fluorescence labelling of PG in bacteria. *Escherichia coli* BL21 were used as the model bacteria and were cultured in the presence of Ac₃GlcNAz-1-P to enable the metabolic incorporation of this compound into the PG biosynthetic pathway. Subsequently the PG component was isolated from these pretreated bacteria and characterized by transform infrared spectroscopy (FTIR) and liquid chromatography-high resolution mass spectroscopy (LC-MS). The labelling of bacterial PG was performed by the incubation of the pretreated bacteria with an alkyne-functionalized fluorescent dye (DBCO-Cy3), which could directly couple to azido groups through click reaction. Fluorescence was probed by confocal fluorescence microscopy (CFM). **[Results]** Ac₃GlcNAz-1-P was successfully synthesized in four steps from D-glucosamine hydrochloride with a total yield of 79%. LC-MS and FTIR analysis of the PG extracts from *E. coli* pretreated with Ac₃GlcNAz-1-P revealed the presence of azide-labelled sugar units in the PG structure. CFM observation confirmed that the pretreated bacteria could be stained by DBCO-Cy3 selectively and effectively. **[Conclusion]** The azido-containing sugar unit could be incorporated into the structure of bacterial cell wall PG by the preincubation of bacteria with Ac₃GlcNAz-1-P, allowing the PG of living bacterial to be easily labelled by alkyne-bearing fluorescent reagents (bioorthogonal fluorescent probes). This method would be useful for the study of biological and pathological functions of bacterial PG.

Keywords: *Escherichia coli*, peptidoglycan, *N*-acetylglucosamine-1-P, biological probe, fluorescent labeling

(本文责编: 李磊)

Supported by the National Natural Science Foundation of China (31770862, 21778074)

*Corresponding authors. Shuihong Cheng, E-mail: csh_04@163.com; Xuebing Li, Tel: +86-10-64806106, E-mail: lixb@im.ac.cn

Received: 4 March 2019; Revised: 19 April 2019; Published online: 11 July 2019