



一般而言,化学、生物和医学领域中用于检测和表征自由基的最直接方法是 EPR 波谱。但是,由于自由基的高反应活性和短半衰期,许多自由基(如超氧自由基、羟基自由基、烷基自由基等)几乎不可能在室温下的溶液中利用 EPR 直接检测。自旋捕获是 20 世纪 60 年代末发展起来的一项技术,是用硝酮或亚硝基类化合物与目标自由基反应,以形成稳定的、可鉴别的自由基,再用 EPR 波谱进行检测。自旋捕获技术涉及到将高反应活性的自由基加成到抗磁性"自旋捕获剂"的双键之上,以形成一种更加稳定的、能用 EPR 进行检测的自由基(即"自由基加合物"):



最常用的自旋捕获剂是 5,5 - 二甲基 - 1 - 吡咯啉 - *N* - 氧化物 (DMPO),它在 Medline 数据库中的被引次数已达 1,000 次以上。DMPO相比其他硝酮类自旋捕获剂具有明显的优势, 氧化还原活性很低。DMPO与O-、C-、N-、S-中心自由基反 应,形成EPR 谱图易于辨识的自由基加合物。这使得研究人 员能够鉴定在特定反应中形成的自由基的类型。其他自旋捕 获剂(如α-苯基-N-叔丁基硝酮(PBN))的情形则有所不 同:无论捕获了什么类型的自由基,所形成的自由基加合物 的EPR 谱图几乎完全相同。DMPO自由基加合物的鉴定,可 通过查阅在线检索出的相关科学文献来实现。

BMPO(5-叔丁氧羰基-5-甲基-1-吡咯啉-N-氧化物)是 DMPO的类似物,由威斯康星医学院开发,旨在突破DMPO 遇到的一些限制。它最适于在体内或体外特异性捕获短寿命 的超氧自由基、羟基自由基和硫自由基。和DMPO一样, BMPO也与自由基反应,形成EPR谱图易于辨识的自由基加 合物。但 BMPO相比 DMPO有显著的改进,它能与超氧自 由基反应形成更加稳定的自由基加合物(DMPO/•OOH t<sub>1/2</sub> = 45秒; BMPO/•OOH t<sub>1/2</sub> = 23分钟)。基于 BMPO 的加合 物其 EPR 谱图也具有更高的信噪比,使其适合用作细胞悬浮 液中的自由基检测的捕获剂。此外,BMPO 是以高度纯化的 晶体形式出售,可以长时间储存。

# 通过 DMPO 和 BMPO 进行氧中心自由基的自旋捕获(利用 Xenon 软件包进行分析)

## 超氧自由基

因为与体内的许多反应有关,氧中心自由基尤其引人关注。 通过 DMPO 和 BMPO 进行超氧自由基(O<sub>2</sub>•-)的 EPR 自旋 捕获,是一种广泛用于研究生物系统中的 O<sub>2</sub>•-产生的方法。 酶 / 底物系统黄嘌呤 / 黄嘌呤氧化酶是产生超氧自由基的常用 方法之一,也是比较来自其他化学或生物反应体系的超氧自 由基通量的一项标准。黄嘌呤氧化酶会将次黄嘌呤氧化成尿 酸(图式 1);来自该氧化反应的电子传递至氧分子,同时生 成 H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>和 O<sub>2</sub>•-:



遗憾的是,DMPO/•OOH的EPR测定也存在种种问题,诸如:过渡金属的干扰,DMPO/•OOH的寿命短,O<sub>2</sub>•-会与DMPO/•OOH和DMPO/•OH反应,以及DMPO/•OOH有可能自发转化形成DMPO/•OH。下面的实验用于验证超氧自由基和羟基自由基与DMPO或BMPO之间的自由基加合物的形成。

## 实验步骤

- 1.制备 100 mM 的磷酸盐缓冲液(pH 7.4),含 25 μM 的二 乙撑三胺五乙酸(DTPA)(Sigma)作为过渡金属螯合剂。
- 2. 用 100 mM 的磷酸盐缓冲液配制1 mM 的次黄嘌呤 (Sigma) 溶液 (pH 7.4)。
- 3. 用 100 mM 的磷酸盐缓冲液配制浓度为 1 单位 / 毫升的黄 嘌呤氧化酶 (Sigma) 溶液。
- 4. 配制浓度为1 M 的 DMPO(Dojindo) 溶液。若是 BMPO (Dojindo),则将10 mg BMPO 溶解到200 μL 磷酸盐缓 冲液中,最终浓度应为250 mM。
- 5. 制备总体积为 200 μL 的反应混合液。向 Eppendorf 离心管 中加入 70 μL 缓冲液。然后加入 20 μL 1 M 的 DMPO 溶液

(或 20 μL 250 mM 的 BMPO 溶液),以及 100 μL 备好 的 1 mM 的次黄嘌呤溶液。最后加入 10 μL 黄嘌呤氧化酶 溶液引发反应,振荡离心管,然后将溶液转移至扁平池中。 将扁平池插入谐振腔,调谐波谱仪,继而采集谱图。反应 液组成成分的最终浓度为: 100 mM DMPO (或 25 mM BMPO)、0.5 mM 次黄嘌呤和 0.05 单位/mL 黄嘌呤氧化酶。

6.务必开展排除了一种或多种试剂的对照试验。对照试验能 揭示是否存在顺磁杂质,并证明必须具备所有成分才能产 生 EPR 信号。

### 自旋捕获延时实验

利用 DMPO 或 BMPO 作为自旋捕获剂,在布鲁克 EMXmicro 6/1 EPR 系统上进行自旋捕获实验。通过在布鲁克的 Xenon 软件中设置的二维实验(场扫描 vs. 时间),监测自由基加合 物的形成和它们随时间的演化(图 1)。采集完实验数据后, 利用 Xenon 的 SpinFit 模块模拟每张包含多种物质的信号的 谱图,以鉴别出自由基加合物(图 2)。



通过二维场扫描 vs. 时间实验设置,获得的两组 DMPO 自由基加合物 在特定时间点的实验数据(红色)和 SpinFit 模拟谱图(蓝色)。

模拟参数可以键入,也可从 Xenon 软件中包含的数据库导入。一个拟合结果给出每种加合物的积分强度。然后,通过 Xenon 的 SpinCount 模块,利用该值计算每种自由基加合物 的实际摩尔浓度(图 3)。



通过从 Xenon 的自由基加合物数据库导入或手动输入的方式,在 SpinFit 对话框中定义 DMPO 自由基加合物。SpinCount 模块会给出实 验进行过程中拟合物种对应的面积的报告。

若是 DMPO,则通过黄嘌呤氧化酶系统形成两种自旋加 合物(DMPO/•OOH和 DMPO/•OH)(图4)。若是 BMPO,则形成 BMPO/•OOH的两种立体异构体,而不产生 BMPO/•OH(图5)。利用 SpinFit 可以得到二维实验中采集 的每个数据切片的模拟谱图(图4和图5)。对于二维实验 中的每个时间点,可以看到自旋捕获的 EPR 实验谱图、复合 模拟谱图、每种自由基加合物的模拟谱图,以及残差数据。 拟合得到的两种 DMPO 加合物的超精细参数(图4)分别如 下所示: DMPO/•OOH 加合物:  $a_N = 14.2$  G,  $a_H^{\beta} = 11.4$  G, 以及  $a_H^{\gamma 1} = 1.2$  G; DMPO/•OH 加合物:  $a_N = a_H^{\beta} = 14.9$  G。 两种 BMPO/•OOH 加合物的拟合参数分别如下所示: 构象异 构体 I:  $a_N = 13.4$  G,  $a_H^{\beta} = 12.1$  G; 构象异构体 II:  $a_N = 13.4$  G,  $a_H^{\beta} = 9.4$  G(图5)。SpinCount 模块利用二维自旋拟合谱图 的积分强度,计算 DMPO 和 BMPO 自由基加合物的浓度(图 6 和图 7)。





在二维场扫描 vs. 时间实验中,获得的两组物种在特定时间的谱图的拟 合结果。除了所用的自旋捕获剂,两幅图中的其他条件都完全相同。

# 实验示例:通过黄嘌呤 / 黄嘌呤氧化酶验证超氧自由基 和羟基自由基的产生

为了明确地证实自旋捕获实验中游离羟基自由基的存在,通 常需要利用羟基自由基清除剂进行基于动力学的竞争实验。 例如,在这种竞争试验中可以使用二甲亚砜、乙醇和甲酸盐。



将 SpinFit 的结果输入 SpinCount 中后,即可获得浓度随实验时间发生的变化

这些试剂与羟基自由基反应,会形成之后能被 DMPO 捕获的 碳 - 中心自由基(反应体系 2)。下面的实验用于研究黄嘌 呤氧化酶系统中的羟基自由基来源。除了反应是在 10% 的 DMSO(即,在添加其他试剂之前,先取 20  $\mu$ L DMSO 加入 反应混合液中)中进行之外,完全遵照前文所述的实验步骤 1-6 开展实验。所得的谱图(图 8)显示出可忽略不计的少许 DMPO/•OH 信号,而主要的谱图成分则显示为 DMPO/•CH<sub>3</sub> 自由基加合物的特征( $a_N = 16.4 \text{ G}, a_H^\beta = 23.3 \text{ G}$ )。SpinFit 模拟验证了这一点。该结果表明,在无 DMSO 存在的情况下 观察到的 DMPO/•OH 信号,大多源自于 •OH 自由基自身被 捕获,而非 DMPO/•OH 的自发转化。

## 在反应开始前加入超氧自由基清除酶: 超氧化物歧化酶(SOD)

(图 9) ,用以验证 •OH 自由基大多源自于自身被捕获。如 果我们所检测到的 DMPO/•OH 实际上源自于 DMPO/•OOH 的转化,则 DMPO/•OH 的谱图预计将完全消失。图 9 中上 面的谱图是在加入黄嘌呤氧化酶后立即采集的。和预期一样, SOD 完全清除了超氧自由基。但 DMPO/•OH 的谱图仍然存 在。这证明 •OH 自由基的产生不是由超氧自由基介导的,而 是 H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 在黄嘌呤氧化酶作用下发生的进一步还原反应所致。 通过加入过氧化氢酶(图 9 中下面的谱图)也验证了这一点, 该图显示,DMPO/•OOH 和 DMPO/•OH 的 EPR 强度相比图 4 中上面的谱图都降低了。



加 有 10% 的 DMSO 时, 黄 嘌 呤 - 黄嘌呤氧化酶系统中形成的 DMPO 自由基加合物。 加有 1000 单位 /mL 的 SOD (上面的谱图) 和 1000 单位 /mL 的 过氧化氢酶(下面的谱图)时, 黄嘌呤-黄嘌呤氧化酶系统中形成 的 DMPO 自由基加合物。

# 结论

借助 DMPO 和 BMPO 进行的 EPR 自旋捕获实验,可以有 效用于在酶催化反应中产生的超氧自由基的机理研究和动力 学分析。恰当控制的自旋捕获实验证明,自由基加合物的形 成是由于在所研究的反应体系中产生了自由基。DMPO 和 BMPO 的超氧自由基加合物的 EPR 谱图很容易鉴定和区分。 这两种自旋捕获剂还都具备细胞穿透能力,因此都适用于检 测组织和细胞中的细胞外和细胞内超氧自由基。借助布鲁克 的模拟模块 SpinFit(包含在 Xenon 软件套件中),很容易精 准地确定自旋加合物的氮氧基 N 原子和 β-H 原子的超精细耦 合常数值。DMPO 的主要缺点是:与超氧自由基之间的反应 速度缓慢,自由基加合物不稳定(t<sub>1/2</sub> =45 秒),以及容易自 发衰变成 DMPO-羟基加合物。相较之下,BMPO 的超氧自 由基自旋加合物具有长得多的半衰期(t<sub>1/2</sub> =23 分钟),且不 会衰变成羟基加合物。此外,BMPO 可通过结晶实现高度纯化, 处理方便,长时间贮存也无需担心发生分解。

# 参考文献

- 1. Eaton G.R., Eaton S.S., Barr D.P., Weber R.T. (2010) "Quantitative EPR" Springler-Verlag/Wien.
- 2. Eaton S.S., Eaton G.R., Berliner L.J. (2005) "Biomedical EPR", vol. 23, pp. 80-82.
- Zhao H, Joseph J, Zhang H, Karoui H, Kalyanaraman B. (2001) "Synthesis and biochemical applications of a solid cyclic nitrone spin trap: a relatively superior trap for detecting superoxide anions and glutathiyl radicals", Free Radic. Biol. Med., vol. 31, pp. 599-606.
- Ranguelova K. and Mason R.P. (2011) "The fidelity of spin trapping with DMPO in biological systems", Magn. Reson. Chem., vol. 49, pp.152-8.
- Buettner G.R. (1993) "The spin trapping of superoxide and hydroxyl free radicals with DMPO (5,5-Dimethylpyrroline-N-oxide): more about iron", Free Rad. Res. Comms., vol. 19, pp. S79-S87.



布鲁克磁共振微信公众号

#### ● 布鲁克 (北京) 科技有限公司

网址: www.bruker.com
E-mail: sales.bbio.cn@bruker.com
布鲁克应用技术咨询:
400-898-5858
布鲁克售后技术支持:
400-898-1088

#### 布鲁克(北京)科技有限公司

北京市海淀区西小口路66号 中关村东升科技园B-6号楼C座8层 邮编:100192 电话:(010)58333000 传真:(010)58333299

# 上海办公室

上海市闵行区合川路 2570号1号楼9楼 邮编:200233 电话:(021)51720800 传真:(021)51720810

# 广州办公室

广州市海珠区新港东路 618号南丰汇6楼A12单元 电话:(020)22365885/ (020)22365886