

## Окислительный стресс и нейродегенеративные заболевания

И. С. Магура, О. М. Рожманова

Институт физиологии им. А. А. Богомольца НАН Украины  
252024, Киев, ул. Богомольца, 4

*Выяснение роли свободных радикалов в гибели нейронов, вызванной активацией рецепторов возбуждающих аминокислот, представляет значительный интерес в связи с изучением патогенеза острых и хронических неврологических заболеваний. Окислительно-восстановительные реакции, связанные с переносом электронов, сопряжены с возникновением свободных радикалов — атомов или молекул, содержащих орбиталь с неспаренным электроном. Некоторые свободные радикалы высокореактивны и способны захватывать электроны соседних молекул для заполнения вакансии в орбитали. Эти реакции могут повредить различные биологические молекулы, включая ДНК, клеточные белки и мембранные липиды, вызывая окислительный стресс. Получены доказательства того, что избыточное образование свободных радикалов вовлекается в патологические процессы при болезнях Паркинсона, Альцгеймера, Хантингтона, амиотрофическом боковом склерозе. Предполагают, что накопление повреждений, связанных с окислением биологических молекул, обуславливает постепенное начало и прогрессирующее течение нейродегенеративных заболеваний. Окислительный стресс играет важную роль в патогенезе таких острых патологических состояний, как нарушения мозгового кровообращения и черепно-мозговые травмы.*

Окислительные повреждения нейронов связаны с цитотоксичностью кислородных радикалов: супероксидных радикалов ( $O_2^{\cdot-}$ ), гидроксильных радикалов (ОН) (точка обозначает один неспаренный электрон), а также перекиси водорода ( $H_2O_2$ ). Все они являются продуктами нормальных и отклоняющихся от нормы метаболических процессов, при которых используется молекулярный кислород ( $O_2$ ) [3].

**Кислородные радикалы и нейротоксичность.** В настоящее время получены доказательства связи эксайтотоксичности с образованием свободных радикалов [1—5]. Важная роль в патогенезе нейродегенеративных заболеваний принадлежит нарушениям метаболизма в митохондриях [1]. Митохондрии являются потенциальными источниками свободных радикалов. После экспозиции в растворе, содержащем 2,5 мкМ  $Ca^{2+}$ , в них усиливается образование свободных радикалов. Подобная концентрация  $Ca^{2+}$  имеется в цитозоле нейронов после воздействия эксайтотоксинов [4]. Ряд природных антиоксидантов предупреждает или ограничивает

образование свободных радикалов и повреждение клеток. Так,  $\alpha$ -токоферол (витамин Е) и аскорбиновая кислота непосредственно взаимодействуют со свободными радикалами и защищают жизненно важные биологические молекулы. Супероксиддисмутазы катализируют дисмутацию  $O_2^{\cdot-}$  в  $H_2O_2$ . Каталаза и глутатионпероксидаза удаляют  $H_2O_2$ , восстанавливая ее до  $H_2O$  и  $O_2$ . Высокая проницаемость мембраны для  $H_2O_2$  приводит к тому, что образовавшаяся внутри клетки  $H_2O_2$  оказывает повреждающее действие не только на данную клетку, но и на соседние [6]. Нейроны высокочувствительны к этому относительно слабому окисляющему агенту [7, 8]. Благодаря высокой пероксидазной активности астроциты защищают нейроны от токсического действия  $H_2O_2$  [9].

Одной из причин появления свободных радикалов является  $Ca^{2+}$ -зависимая активация фосфолипазы  $A_2$ , что приводит к высвобождению арахидоновой кислоты. При последующих ее превращениях, катализируемых липоксигеназой и циклооксигеназой, образуются эйкозаноиды и выделяется  $O_2^{\cdot-}$  [1]. Увеличение концентрации свободной арахидоновой кислоты угнетает  $Na^+$ -зависи-

мый захват глутамата синапсомы и астроцитами [10, 11]. Арахидоновая кислота потенцирует токи через активированный NMDA рецептор-канальный комплекс, увеличивая вероятность открытого состояния канала [12]. Активация фосфолипазы  $A_2$  приводит и к появлению фактора активации тромбоцитов (PAF). PAF увеличивает  $[Ca^{2+}]_i$ , стимулируя высвобождение глутамата [13].

Ингибиторы фосфолипазы  $A_2$  частично защищают нейроны от глутаматной эксайтотоксичности [10—12]. При повышении  $[Ca^{2+}]_i$   $Ca^{2+}$ -активируемая протеаза обуславливает превращение ксантиндегидрогеназы в ксантиноксидазу, которая катализирует окисление гипоксантина или ксантина до мочевой кислоты с образованием  $O_2^{\cdot-}$  [1].

Радикал  $OH^{\cdot}$  наиболее токсичен. Его образование не происходит непосредственно при известных ферментативных реакциях. Оно связано с медленным расщеплением  $H_2O_2$  на  $OH^{\cdot}$  и  $OH^-$ . Этот процесс значительно ускоряется в присутствии  $Fe^{2+}$  [14].

Повышение  $[Ca^{2+}]_i$  активирует синтазу NO, катализирующую образование NO. Нейротоксичность NO связана со взаимодействием с  $O_2^{\cdot-}$  и образованием пероксинитрита ( $ONOO^{\cdot}$ ). Пероксинитрит — это деструктивный радикал, являющийся источником образования  $OH^{\cdot}$  [15]. Доусон и соавт. [16, 17] связывают дегенерацию нейронов, вызванную активностью рецепторов NMDA, с активацией NO синтазы ионами  $Ca^{2+}$  и последующим образованием NO. На клеточной культуре было продемонстрировано, что подавление активности NO синтазы защищает нейроны от нейротоксического действия, вызванного избыточной активацией NMDA рецепторов [16, 17].

В некоторых случаях NO обладает нейрозащитным действием. Оно проявляется в том, что в форме нитрозония ( $NO^+$ ) окись азота взаимодействует с тиоловой группой NMDA рецептора и блокирует его активность [15].

Кислородные радикалы дестабилизируют кальциевый гомеостаз клетки вследствие повреждения системы митохондриального транспорта электронов, что вызывает истощение внутриклеточного запаса АТФ и приводит к подавлению активного транспорта ионов, осуществляемого транспортными АТФазы [18]. Кислородные радикалы могут также непосредственно повреждать ионные насосы и каналы мембраны [19, 20].

При экспозиции культуры нейронов гиппокампа крысы в среде, содержащей глутамат, наблюдали накопление в нейронах перекисей и увеличение  $[Ca^{2+}]_i$ . Накопления можно было избежать, воздействуя антагонистами NMDA рецепторов или же

удаляя внеклеточный  $Ca^{2+}$ . Нейротрофные факторы (bFGF, NGF и BDNF) подавляют накопление перекисей и защищают нейроны от эксайтотоксического повреждения. Учитывая структуру рецепторов нейротрофных факторов, способность последних подавлять токсичность глутамата и глутамат-индуцированное накопление перекисей связывали с вовлечением фосфорилирования тирозина в антиоксидантные защитные системы нейронов [21].

Токсические факторы, выделяемые активированной микроглией (макрофагами) при патологических процессах в ЦНС. В процессы, вызывающие гибель нейронов мозга, вовлекаются моноциты крови и микроглия (макрофаги). Механизмы нейротоксичности, обусловленной макрофагами, точно не определены. Активация микроглии вызывает выход реактивных промежуточных кислородных продуктов и глутамата. Они оказывают токсическое действие на нейроны. Клетки микроглии также выделяют фактор некроза опухолей  $\alpha$ , который может приводить к демиелинизации аксонов и гибели олигодендроцитов. Гибель нейронов, обусловленная выходом цитотоксических молекул из макрофагов, происходит при острых повреждениях мозга, вызванных травмой и ишемией [22, 23].

Два механизма нейродегенерации, опосредованные избыточной активацией рецепторов возбуждающих аминокислот. Исследования на тканевых культурах показали, что дегенерацию нейронов, вызванную активацией рецепторов возбуждающих аминокислот, можно разделить на две формы, отличающиеся временными характеристиками и механизмами развития: острую и задержанную [1]. Острая форма характеризуется набуханием нейронов, происходящим во время действия агониста, что приводит к осмотическому лизису нейронов. Лизис можно предотвратить, удаляя из культуральной среды  $Na^+$  или  $Cl^-$ -ионы, ответственные за приток в клетку воды, когда открыты катионные каналы. Задержанная дегенерация нейронов зависит от  $Ca^{2+}$  и обнаруживается спустя несколько часов после короткой экспозиции высокой концентрации агониста или длительной экспозиции его низкой концентрации. Даже непродолжительное повышение  $[Ca^{2+}]_i$  вызывает повреждение нейронов. Задержанная дегенерация нейронов *in vitro* подобна таковой, вызванной активацией рецепторов возбуждающих аминокислот *in vivo* [1]. Клеточные механизмы, ответственные за гибель нейронов, связанную с активацией рецепторов возбуждающих аминокислот, остаются малоизученными. Они могут зависеть от функционального состояния митохондрий [24].

I. S. Magura, O. M. Rozhmanova

Окислювальний стрес і нейродегенеративні захворювання

Резюме

Отримано докази того, що надмірне утворення вільних радикалів відіграє важливу роль у патологічних процесах при хворобах Альцгеймера, Паркінсона, Хантінгтона, аміотрофічному латеральному склерозі. Припускають, що накопичення пошкоджень, пов'язаних з окисленням біологічних молекул, обумовлює поступовий початок і прогресуючий розвиток хронічних нейродегенеративних захворювань. Окислювальний стрес також відіграє важливу роль у патогенезі гострих патологічних станів при порушенні мозкового кровообігу і черепно-мозкових травмах.

I. S. Magura, O. M. Rozhmanova

Oxidative stress and neurodegenerative disorders

Summary

The reduction of molecular oxygen to water during the course of oxidative-phosphorylation involves the formation of superoxide radical ( $O_2^{\cdot-}$ ), hydrogen peroxide ( $H_2O_2$ ), and hydroxyl radical ( $HO^{\cdot}$ ), known collectively as reactive oxidant species (ROS). Neurons are particularly vulnerable to  $H_2O_2$ . Transition metals such as iron interact with  $H_2O_2$  to form the highly destructive  $OH^{\cdot}$  radical. The hydroxyl radical is a particularly reactive oxidizing agent and is thought to be the prime mediator of oxygen toxicity. ROS can destabilize cellular calcium homeostasis by damaging mitochondrial electron transport, resulting in ATP depletion, which, in turn, compromises ion-motive ATPases. The maintenance of mitochondrial function may be a decisive factor in determining the degree and progression of neuronal injury caused by excitotoxins. ROS can also directly damage membrane ion pumps and channels. ROS contribute to the pathogenesis of some neurodegenerative disorders. The glutamate toxicity involves peroxide production, which contributes to loss of  $Ca^{2+}$  homeostasis. Neurotrophic factors attenuate glutamate-induced accumulation of peroxides, elevation of intracellular  $Ca^{2+}$  concentration, neurotoxicity and increase antioxidant enzyme activities in neurons. Accumulating evidence indicates that excessive formation of free radicals may be involved in the pathophysiology of many neurodegenerative diseases, including Alzheimer's disease, Parkinson's disease, Huntington's disease and amyotrophic lateral sclerosis. Oxidative stress is also implicated in acute brain disorders such as ischemia and traumatic damage.

#### СПИСОК ЛІТЕРАТУРИ

1. Coyle J. T., Puttfarcken P. Oxidative stress, glutamate, and neurodegenerative disorders // *Science*.—1993.—162.—P. 689—695.
2. Schulz J. B., Henshaw D. R., Siwek D. et al. Involvement of free radicals in excitotoxicity in vivo // *J. Neurochem.*—1995.—64.—P. 2239—2247.
3. Olanov C. W. A radical hypothesis for neurodegeneration // *Trends Neurosci.*—1993.—16.—P. 439—444.
4. Dykens J. A. Isolated cerebral and cerebellar mitochondria produce free radicals when exposed to elevated  $Ca^{2+}$  and  $Na^+$ : implications for neurodegeneration // *J. Neurochem.*—1994.—63.—P. 484—591.
5. Lafon-Cazal M., Pietri S., Culcasi M., Bockaert J. NMDA-dependent superoxide production and neurotoxicity // *Nature*.—1993.—364.—P. 535—537.
6. Halliwell B. Reactive oxygen species and the central nervous system // *J. Neurochem.*—1992.—59.—P. 1609—1623.

7. Thery C., Chamak B., Mallat M. Cytotoxic effect of brain macrophages on developing neurons // *Eur. J. Neurosci.*—1991.—3.—P. 1155—1164.
8. Buckman T. D., Sulphin M. S., Mitovic B. Oxidative stress in a clonal cell line of neuronal origin: effects of antioxidant enzyme modulation // *J. Neurochem.*—1993.—60.—P. 2046—2058.
9. Desagher S., Glowinski J., Premont J. Astrocytes protect neurons from hydrogen peroxide toxicity // *J. Neurosci.*—1996.—16.—P. 2553—2562.
10. Verity M. A. Mechanisms of phospholipase A2 activation and neuronal injury // *Ann. NY Acad. Sci.*—1993.—679.—P. 110—120.
11. Chan P. H., Kerlan R., Fishman R. A. Reduction of gamma-aminobutyric acid and glutamate uptake and  $(Na^+ - K^+) - ATPase$  activity in brain slices and synaptosomes by arachidonic acid // *J. Neurochem.*—1983.—40.—P. 309—316.
12. Miller B., Sarantis M., Traynelis S. F., Attwell D. Potentiation of NMDA receptors by arachidonic acid // *Nature*.—1992.—355.—P. 722—725.
13. Bito H., Nakamura M., Honda Z. et al. Platelet-activating factor (PAF) receptor in rat brain: PAF mobilizes intracellular  $Ca^{2+}$  in hippocampal neurons // *Neuron*.—1992.—9.—P. 285—294.
14. Gerlach M., Ben-Shachar D., Riederer P., Youdim M. B. H. Altered brain metabolism of iron as a cause of neurodegenerative diseases? // *J. Neurochem.*—1994.—63.—P. 793—807.
15. Lipton S. A., Choi Y. B., Pan Z.-H. et al. A redox-based mechanism for the neuroprotective and neurodestructive effects of nitric oxide and related nitroso-compound // *Nature*.—1993.—364.—P. 626—632.
16. Dawson V. L., Dawson T. M., Bartley D. A. et al. Mechanisms of nitric oxide-mediated neurotoxicity in primary brain cultures // *J. Neurosci.*—1993.—13.—P. 2651—2661.
17. Dawson T. M., Snyder S. H. Gases as biological messengers: nitric oxide and carbon monoxide in the brain // *Ibid.*—1994.—14.—P. 5147—5159.
18. Nicotera P., Bellomo G., Orrenius S. Calcium-mediated mechanisms in chemically induced cell death // *Annu. Rev. Pharmacol. and Toxicol.*—1992.—32.—P. 449—470.
19. Reeves J. P., Bailey C. A., Hale C. Redox modification of sodium-calcium exchange activity in cardiac sarcolemmal vesicles // *J. Biol. Chem.*—1986.—261.—P. 4948—4955.
20. Rohn T. T., Hinds T. R., Vincenzi F. F. Ion transport ATPases as targets for free radical damage // *Chem. Pharmacol.*—1993.—46.—P. 525—534.
21. Mattson M. P., Lovell M. A., Furukawa K., Markesbery W. R. Neurotrophic factors attenuate glutamate-induced accumulation of peroxides, elevation of intracellular  $Ca^{2+}$  concentration, and neurotoxicity and increase antioxidant enzyme activities in hippocampal neurons // *J. Neurochem.*—1995.—65.—P. 1740—1751.
22. Piani D., Constam D. B., Frei K., Fontana A. Macrophages in the brain: friends or enemies? // *NIPS*.—1994.—9.—P. 80—84.
23. Kreutzberg G. V. Microglia: a sensor for pathological events in the CNS // *Trends Neurosci.*—1996.—19.—P. 312—318.
24. Ankarcrona M., Dwyrbukt J. M., Bonfoco E. et al. Glutamate-induced neuronal death: a succession of necrosis or apoptosis depending on mitochondrial function // *Neuron*.—1995.—15.—P. 961—973.

Поступила в редакцію 19.12.97