

Наконечна О.А.¹, Резуненко Ю.К.¹, Жерновая М.Є.², Артюгіна Л.І.¹,
Мартінова С.М.¹

¹Харківський національний медичний університет (Харків)

²Луганський державний медичний університет (Рубіжне)

ОСОБЛИВОСТІ РОЗВИТКУ ОКСИДАТИВНИХ ПРОЦЕСІВ У ЩУРІВ В УМОВАХ СУБТОКСИЧНОЇ ДІЇ ПОЛІОКСИПРОПІЛЕНГЛІКОЛЮ МОЛЕКУЛЯРНОЇ МАСИ 500 (Л-502-2-10)

Вступ

Сучасний рівень товарного виробництва характеризується інтенсивним розвитком хімічної промисловості й побутової хімії. На широкому використанні її продукції, зокрема пластмас, хімічних волокон, синтетичних каучуків, поверхнево-активних речовин, епоксидних смол та ін. базується науково-технічний прогрес багатьох галузей народного господарства. Розповсюдження масштабів хімії органічного синтезу привело до накопичення в біосфері значної кількості токсичних сполук, які володіють широким спектром біологічної активності, у тому числі здатністю формувати віддалені наслідки. На сьогоднішній термін виник суттєвий розрив між високою здатністю сучасної цивілізації створювати новий хімічний потенціал та обмеженими можливостями суспільства й біосфери в цілому, сприйняти дію цього потенціалу з достатньою ефективністю й без серйозних наслідків [1–3]. В останнє десятиріччя склалася така ситуація, коли вплив комбінації різних ксенобіотиків на організм людини й об'єкти оточуючого середовища важко спрогнозувати. Безконтрольне використання хімічних сполук може мати невивражені наслідки для середовища мешкання людини [1, 2]. Основними забруднювачами в останні 20 років стали хімічні комбінати по виробництву поверхнево-активних речовин, простих полієфірів, які за обсягом та асортиментом випущеної продукції займають провідне місце у світі [4, 5]. В умовах зростаючого хімічного навантаження на біосферу підвищується й число екологічно обумовлених захворювань і патологічних станів. Основне місце в структурі захворювання на теперішній час посідають злоякісні новоутворення, ішемічна хвороба серця, виразкова хвороба шлунку й дванадцятипалої кишки, цукровий діабет, імунологічна недостатність, захворювання органів дихання й ін. Враховуючі вищесказане, актуальним є пошук засобів попередження розвитку екологічно обумовлених захворювань і патологічних станів на основі обґрунтування патохімічних механізмів структурно-метаболічних порушень та їх корекції в умовах тривалої субтоксичної дії ксенобіотиків на організм. Багатьма авторами було переконливо показано про неможливість формування екологічно обумовлених патологічних станів без активації оксидативного процесу й розвитку мембранної вільнорадикальної патології [3]. Було доведено, що інтенсивність радикалоутворення й стан антиокислювальної активності є ведучими патогенетичними ланцюгами розвитку гіпоксії, деструктивних і дистрофічних процесів у різних

органах і тканинах при дії на організм хімічних сполук [4, 5].

Метою роботи було вивчення особливості формування оксидативних процесів у щурів в умовах субтоксичної дії в підгострому експерименті поліоксипропіленгліколю.

Матеріали й методи дослідження

Вибір поліоксипропіленгліколю молекулярної маси 500, який має товарну назву «Лапрол» – Л-502-2-10, обґрунтовано великими об'ємами виробництва, широким застосуванням у різних галузях народного господарства, потенціальною небезпекою для теплокровних тварин і необхідністю розкриття патохімічних механізмів структурно-метаболических порушень, що виникають в умовах тривалого субтоксичного впливу на організм. Л-502-2-10 являє собою прозору рідину, яка добре розчинна у воді й органічних неполярних сполуках – ефірі, бензолі, толуолі, спиртах. На підставі гострої токсичності Л-502-2-10 відноситься до помірно токсичних сполук. Його середньолетальна доза (ДЛ₅₀) була встановлена на рівнях 1,83 і 2,13 г/кг маси тварин, відповідно для щурів популяції Вістар і білих мишей [5]. Програма експерименту передбачала проведення тривалого підгострого дослідження на статевозрілих щурах, масою 190–200 г. Тварини протягом 60 днів підлягали пероральному впливу ксенобіотику в 1/10, 1/100 й 1/1000 ДЛ₅₀. Ксенобіотик у вигляді водного розчину вводили внутрішньошлунково за допомогою металевого зонда щоранку. Група порівняння – контрольна отримувала відповідні об'єми питної води. У кожній групі як контролю, так і експерименту нараховувалося по 10 тварин. При проведенні досліджень дотримувалися біоетики й принципів «Європейської конвенції про захист хребетних тварин, які використовуються для експериментальних та інших цілей» (Страсбург, 1986). Враховуючи наявність поверхнево-активних властивостей в Л-502-2-10 було вивчено вплив даного ксенобіотику на вільнорадикальні процеси, перекисне окислення ліпідів (ПОЛ), окислювальну модифікацію білків і показники антирадикального й антиперекисного захисту. Про стан ПОЛ судили за вмістом малонового діальдегіду (МДА) і дієнових кон'югатів (ДК) у сироватці крові [6, 7]. Стан антиоксидантної системи оцінювався за активністю ферментів каталази [8] і глутатіонпероксидази (ГПО) крові [9], супероксиддисмутази – СОД [10] і церулоплазміну (ЦП) сироватки крові [11, 12], вмісту в крові відновленого глутатіону (Г-SH) [13] і вільних сульфгідрильних груп (SH-груп) [13]. Інтенсивність вільнорадикальних процесів визначалася в сироватці крові з використанням надслабкої люмінол-залежної, індукованої H₂O₂, хемілюмінесценції – ЛЗ ІН₂O₂ ХЛ [3–5]. Окислювальна модифікація білків вивчалася за визначенням у сироватці крові рівня 2,4-динітрофенілаальдогідразонів (2,4-ДНФАГ) (λ=370 нм) і 2,4-динітрофенілкетогідразонів (2,4-ДНФКГ) (λ=380 нм) [14]. Оцінка стану оксидативних процесів та антиоксидантної активності здійснювалася в динаміці на 30 й 60 добу експерименту. Результати дослідження опрацьовувалися методами варіаційної статистики з оцінкою вірогідності по Ст'юденту-Фішеру.

Результати дослідження та їх обговорення

Вивчення стану оксидативних процесів, ПОЛ та окислювальної модифікації білків на 30 добу токсифікації дослідних тварин виявило підвищення інтенсивності ЛЗ H_2O_2 ХЛ, вмісту МДА, ДК, 2,4-ДНФАГ і 2,4-ДНФКГ під впливом Л-502-2-10 в 1/10 та 1/100 ДЛ₅₀ (Табл. 1).

Таблиця 1

Вплив Л-502-2-10 на вільнорадикальні процеси, ПОЛ та окислювальну модифікацію білків у динаміці при тривалій токсифікації щурів на 30 добу експерименту

Показники	Група спостереження, $M \pm m$ (ДЛ ₅₀)			
	Контроль (n=10)	1/10 (n=10)	1/100 (n=10)	1/1000 (n=10)
ЛЗ H_2O_2 ХЛ, 10^6 імп /с	1320,5±28,2	2487,6±31,5	2263,7±30,6	1835,4±17,2
МДА, мкмоль / л	5,56±0,42	14,63±0,97*	11,75±0,88*	5,84±0,66
ДК, мкмоль / л	21,63±1,74	52,73±3,15*	48,94±3,56*	22,75±1,84
2,4-ДНФАГ, од. опт. щільн / г білка	20,48±1,62	61,32±4,38*	48,24±2,73*	21,62±1,56
2,4-ДНФКГ, од. опт. щільн / г білка	25,76±1,85	67,14±4,25*	55,68±3,10*	24,80±1,43

Примітка: * – різниця вірогідна $p < 0,05$

Дослідження показали, що ксенобіотик, відповідно в 1/10 й 1/100 ДЛ₅₀ стимулює зростання інтенсивності ЛЗ H_2O_2 ХЛ на 88,4% й 71,4%, рівня МДА – на 163,13% й 111,33%, ДК – на 143,78% й 126,25%, 2,4-ДНФАГ – на 199,41% й 135,54%, 2,4-ДНФКГ – на 160,63% й 116,15%. Ці дані свідчать, що поліоксипропіленгліколь на 30 добу токсифікації дослідних тварин викликає активацію вільнорадикальних процесів, стимулює ПОЛ та окислювальну модифікацію білків, що може бути важливим ланцюгом розвитку молекулярної мембранної патології, яка лежить в основі багатьох екологічно обумовлених захворювань і патологічних станів [1–3]. Суттєве підвищення інтенсивності ЛЗ H_2O_2 ХЛ може бути важливим показником індукції під впливом Л-502-2-10 супероксидного аніон-радикалу кисню, активованих гідроперекисів, вільних радикалів, перекисів та інших реакційноздатних форм кисню [2, 3].

Дослідження впливу Л-502-2-10 на вільнорадикальні процеси, ПОЛ та окислювальну модифікацію білків при тривалій токсифікації щурів виявили по завершенню підгострого експерименту (на 60 добу) значне пригнічення інтенсивності ЛЗ H_2O_2 ХЛ у групі тварин, які отримували 1/10 ДЛ₅₀ (Табл. 2).

Таблиця 2

Вплив Л-502-2-10 на вільнорадикальні процеси, ПОЛ та окислювальну модифікацію білків у динаміці при тривалій токсифікації щурів на 60 добу експерименту

Показники	Група спостереження, $M \pm m$ (ДЛ ₅₀)			
	Контроль (n=10)	1/10 (n=10)	1/100 (n=10)	1/1000 (n=10)
ЛЗ H_2O_2 ХЛ, 1° - імп /с	1315,6±27,6	987,4±18,5	2356,8±34,2	1887,7±15,8
МДА, мкмоль / л	5,85±0,43	23,74±2,12*	13,68±1,45*	6,10±0,52
ДК, мкмоль / л	21,16±1,38	78,66±3,75*	47,60±4,13*	20,63±1,44
2,4-ДНФАГ, од. опт. щільн / г білка	22,46±1,84	71,87±3,56*	42,53±3,74*	23,56±2,10
2,4-ДНФКГ, од. опт. щільн / г білка	26,53±1,75	77,24±3,22*	48,25±3,68*	27,68±1,86

Примітка: * – різниця вірогідна $p < 0,05$

У цій дозі інтенсивність надслабкої хемілюмінесценції знижувалася на 24,95% в порівнянні з групою контролю. На думку багатьох авторів, така динаміка інтенсивності ЛЗ H_2O_2 ХЛ може вказувати на пригнічення біоенергетики й розвиток дистрофічних і деструктивних процесів у різних органах і тканинах, що супроводжується вивільненням у кров'яне русло великої кількості антиокислювачів – SH-груп, сірковмісних сполук, холестерину, амінокислоти L-цистеїну й інших гасителів електронних збуджених станів [3, 4]. Проте необхідно відмітити, що в 1/100 і 1/1000 ДЛ₅₀ «Лапрол» підвищував хемілюмінесценцію, відповідно на 79,14% й 43,48%, що вказує на стимуляцію в даних дозах вільнорадикальних процесів і ПОЛ. На цьому тлі відмічалось, по завершенню підгострої токсифікації, подальше накопичення в сироватці крові МДА, ДК, 2,4-ДНФАГ і 2,4-ДНФКГ. Так, вміст МДА підвищувався на 305,8% й 132,8%, ДК – на 271,73% й 224,95%, 2,4-ДНФАГ – на 219,99% й 89,35%, 2,4-ДНФКГ – на 191,14% й 81,86%, відповідно під впливом 1/10 і 1/100 ДЛ₅₀. Аналіз показує, що під впливом 1/10 ДЛ₅₀ на 60 добу спостерігається подальше суттєве підвищення продуктів ПОЛ та окислювальної модифікації білків у сироватці крові в порівнянні з 30 добою експерименту. Ці дані, а також результати хемілюмінесценції показують, що 1/10 ДЛ₅₀ призводить до зриву захисно-приспосувальних механізмів і розвитку дистрофічних процесів. У той же час, 1/100 ДЛ₅₀ на 60 добу практично не приводила до зростання в сироватці крові продуктів ПОЛ та окислювальної модифікації білків у порівнянні з 30 добою, а в деяких випадках спостерігалось навіть зниження, що вказує на розвиток стійкої адаптації щурів до оксидативного стресу. В усіх випадках 1/1000 ДЛ₅₀ не впливала на показники вільнорадикальних процесів, ПОЛ та окислювальну модифікацію білків.

Відомо, що оксидативним процесам антагоністом виступає антиокислювальна система, яка знешкоджує й гальмує утворення активних форм

кисню. Результати дослідження системи антиоксидантного захисту на 30 добу токсифікації тварин виявили підвищення в крові активності каталази, ГПО, СОД, ЦП і рівня Г-SH під впливом Л-502-2-10 в 1/10 та 1/100 ДЛ₅₀. На цьому тлі спостерігалось зниження в крові вмісту SH-груп (Табл. 3).

Так активність каталази підвищувалася на 183,56% й 113,92%, ГПО – на 142,79% й 75,61%, СОД – на 217,57% й 129,09%, ЦП – на 115,41% й 53,33%, рівень Г-SH зростав на 82,27% й 50,0%, відповідно в групах тварин, токсифікованих 1/10 й 1/100 ДЛ₅₀. Ці дані свідчать, що ксенобіотик на 30 добу спостереження активує антирадикальний, антиперекисний захист організму. Зменшення вмісту SH-груп у крові на 50,3% й 31,43% під впливом 1/10 й 1/100 ДЛ₅₀ може свідчити про використання їх на антирадикальний захист, а також для відновлювальних синтезів, що спрямовані на забезпечення гомеостатичної функції організму, особливо під впливом 1/10 ДЛ₅₀.

Таблиця 3

Вплив Л-502-2-10 на стан антиоксидантної системи при тривалій токсифікації щурів на 30 добу експерименту

Показники	Група спостереження, М±m (ДЛ ₅₀)			
	Контроль (n=10)	1/10 (n=10)	1/100 (n=10)	1/1000 (n=10)
Каталаза, мккат /г Нб	4,38±0,37	12,42±1,16*	9,37±0,85*	5,10±0,46
ГПО, мккат / г Нб	6,52±0,58	15,83±1,27*	11,45±0,36*	6,75±0,58
СОД, од / мл сироватки хв	1,65±0,14	5,24±0,46*	3,78±0,43*	1,76±0,16
ЦП, мкмоль / л	2,40±0,26	5,17±0,39*	3,68±0,27*	2,54±0,22
Г-SH, ммоль / л	1,58±0,12	2,88±0,24*	2,37±0,18*	1,65±0,09
SH-групи, ммоль / л	27,65±1,83	13,74±1,17*	18,96±1,35*	26,84±1,76

Примітка: * – різниця вірогідна $p < 0,05$

Результати оцінки стану системи антирадикального й антиперекисного захисту в щурів на 60 добу підгострого експерименту виявили значне зниження активності ферменту каталази, ГПО й рівня в крові Г-SH під впливом як 1/10, так і 1/100 ДЛ₅₀ (Табл. 4). Більш суттєвим було зниження

Таблиця 4

Вплив Л-502-2-10 на стан антиоксидантної системи при тривалій токсифікації щурів на 60 добу експерименту

Показники	Група спостереження, М±m (ДЛ ₅₀)			
	Контроль (n=10)	1/10 (n=10)	1/100 (n=10)	1/1000 (n=10)
Каталаза, мккат/ г Нб	4,47±0,39	1,42±0,09*	2,73±0,31*	4,64±0,48
ГПО, мккат / г Нб	6,55±0,44	2,76±0,25*	4,18±0,36*	6,27±0,53

СОД, од / мл сироватки · хв	1,71±0,26	5,68±0,43*	4,47±0,38*	2,10±0,28
ЦП, мкмоль / л	2,45±0,28	5,84±0,56*	4,23±0,25*	2,62±0,24
Г-SH, ммоль / л	1,62±0,15	0,74±0,08*	1,12±0,14*	1,73±0,16
SH-групи, ммоль / л	28,43±1,76	46,53±3,42*	38,65±2,17*	27,64±1,83

Примітка: * – різниця вірогідна $p < 0,05$

цих показників у групі тварин, токсифікованих 1/10 ДЛ₅₀ у порівнянні з 30 добою спостереження. В 1/100 ДЛ₅₀ активність каталази й ГПО, а також вміст Г-SH на 60 добу в меншій мірі знижувались у порівнянні з 30 добою, що вказує на значну напругу адаптаційних і захисно-приспосувальних механізмів. На цьому тлі спостерігалось подальше підвищення активності СОД (на 232,16% й 161,40%) і ЦП (на 138,36% й 72,65%), відповідно в групах тварин, токсифікованих 1/10 й 1/100 ДЛ₅₀. Рівень SH-груп у крові зростав на 63,65% й 35,94% на 60 добу, тоді як на 30 добу експерименту він був знижений на 50,31% й 31,43%, відповідно під впливом 1/10 й 1/100 ДЛ₅₀. Аналіз показників антиоксидантної системи свідчить, що Л-502-2-10 в 1/10 ДЛ₅₀ пригнічує при тривалій субтоксичній дії антирадикальну й антиперекисну активність на 60 добу експерименту. В 1/100 ДЛ₅₀ ксенобіотик забезпечує значну напругу захисно-приспосувальних механізмів, спрямованих на підтримку гомеостатичної функції організму. Проте слід відмітити, що більш тривала дія цієї дози може привести до зриву адаптаційних процесів і розвитку патологічних станів. Ксенобіотик в 1/1000 ДЛ₅₀ не впливав на стан системи антирадикального й антиперекисного захисту.

Висновки

Таким чином, результати дослідження свідчать, що поліоксипропілен-гліколь Л-502-2-10 в умовах субтоксичної дії на щурів на 30 добу токсифікації активує вільнорадикальні процеси, ПОЛ, окислювальну модифікацію білків, а також системи антирадикального й антиперекисного захисту під впливом 1/10 й 1/100 ДЛ₅₀. Подальше надходження ксенобіотика пероральним шляхом до організму в 1/10 ДЛ₅₀ призводить до активації вільнорадикальних процесів, ПОЛ, окислювальної модифікації білків на тлі виснаження антиоксидантної системи, що формує розвиток дистрофічних і деструктивних змін у різних органах і тканинах у терміни завершення підгострого експерименту (60 доба). В 1/100 ДЛ₅₀ «Лапрол» на 60 добу стимулює оксидативні процеси й систему антирадикального й антиперекисного захисту. В 1/1000 ДЛ₅₀ Л-502-2-10 не впливав на показники, що характеризують оксидантно-антиоксидантний гомеостаз.

Література:

1. Щербань Н.Г. Оценка рисков здоровья населения от опасных отходов (Биохимические аспекты) / Щербань Н.Г., Жуков В.И., Мясоедов В.В. – Харьков: «Апостроф», 2010. – 156 с.
2. Биохимические аспекты экологической патологии, связанной с химическим

- загрязнением поверхностных источников водоснабжения / Н.Г. Щербань, В.И. Жуков, В.В. Мясоедов, Ю.К. Резуненко – Харьков: «Раритеты Украины», 2011. – 176 с.
3. Дeterгенты – модуляторы радиомиметических эффектов / [В.И. Жуков, В.В. Мясоедов, Ю.И. Козин и др.] – Белгород: «Белвитамины», 2000. – 375 с.
4. Актуальные вопросы экологии и гигиены в производстве тормозных гидкостей / [А.Я. Циганенко., Н.Г. Щербань, В.И. Пивень и др.] – Белгород: «Полисинтез», 2001. – 235 с.
5. Простые и макроциклические эфиры: научные основы охраны водных объектов / [В.И. Жуков, Л.Д. Попова, О.В. Зайцева и др. – Харьков: «Торнадо», 2000. – 438 с.
6. Фёдорова Т.К. Реакция с ТБК для определения МДА крови методом флуориметрии / Т.К. Фёдорова, Т.С. Коршунова, Э.Т. Ларская // Лаб. дело. – 1983. – № 3. – С. 25–28.
7. Гаврилов Б.В. СФ-метрическое определение содержания ГПЛ в плазме крови / Б.В. Гаврилов, М.И. Мишкорудная // Лаб. дело. – 1983. – № 3. – С. 33–36.
8. Дубинина Е.Е. Методы определения каталазы / Е.Е. Дубинина, Л.Ф. Ефимова, Л.Н. Сафронова // Лаб. дело. – 1988. – № 8. – С. 16–19.
9. Меин В.М. Простой и специфический метод определения активности ГПО в эритроцитах / В.М. Меин // Лаб. дело. – 1986. – № 2. – С. 724–727.
10. Костюк В.А. Простой и чувствительный метод определения активности супероксиддисмутазы, основанный на реакции окисления кверцетина / В.А. Костюк // Вопросы мед. химии. – 1990. – Т. 36, № 2. – С. 28–35.
11. Подильчак М.Д. Клиническая энзимология // Определение церулоплазмينا в сыворотке крови по Равину. – Киев: «Здоровье». – 1967. – С. 85–87.
12. Мошков К.А. Определение ферментативной активности и иммунореактивности церулоплазмينا в сыворотке крови человека / К.А. Мошков // Лаб. дело. – 1985. – № 7. – С. 390–395.
13. Северин С.Е. Практикум по биохимии / С.Е. Северин, Т.А. Соловьёва – М.: Изд-во МГУ, 1989. – 509 с.
- 14 Дубинина Е.Е. Окислительная модификация белка. Методы определения / Е.Е. Дубинина, Р.О. Бурмистрова [и др.] // Вопр. мед. химии. – 1996. – Т. 41, Вып. 1. – С. 24–26.