

I.M. Яремій  
Е.Л. Ленга

Буковинський державний медичний  
університет, м. Чернівці

## ВПЛИВ МЕЛАТОНІНУ НА ПОКАЗНИКИ ГЛУТАТОНОВОЇ СИСТЕМИ ПЕЧІНКИ ЩУРІВ ЗА УМОВ ТОКСИЧНОГО ГЕПАТИТУ ЗА РІЗНИХ УМОВ ФОТОПЕРІОДУ

**Ключові слова:** мелатонін, токсичний гепатит, глутатіонова система, печінка, змінений фотоперіод.

**Резюме.** Тетрахлорметановий гепатит викликає істотні зміни показників глутатіонової системи печінки тварин, як за умов рівнодення (12 год світла: 12 год темряви), так і за умов найкоротшого світлового дня (8 год світла: 16 год темряви) на 5-у і 7-у добу експерименту (зниження вмісту відновленого глутатіну та активності глутатіонтрансферази, підвищення активності глукозо-б-фосфатдегідрогенази, глутатіонредуктази та глутатіонпероксидази). Уведення тваринам з токсичним гепатитом мелатоніну (3 мг/кг) корегує змінені показники, за умов найкоротшого світлового дня.

### Вступ

Мелатонін - гормон епіфіза, який відіграє важливу роль у регуляції гомеостазу організму людини. Він регулює добові та сезонні біоритми, секрецію гонадотропінів, пігментацію, впливає на обмін білків, жирів, вуглеводів, імунний та антиоксидантний статус організму [6].

На даному етапі розвитку медичної науки увагу науковців все частіше привертає антиоксидантна дія цього гормону. За умов оксидативного стресу мелатонін бере безпосередню участь у зневідкладенні в організмі надлишку активних форм кисню, зокрема реагує з пероксидом водню [2]. Результати експериментальних досліджень останніх років [9] показують корегуючий вплив мелатоніну щодо порушеного за умов токсичного гепатиту оксидантно-антиоксидантного гомеостазу.

Раніше [15], в умовах *in vitro* показано протективну дію мелатоніну при ушкодженні печінки міліней тетрахлорметаном: мелатонін у дозі 10 мг/кг пригнічував утворення в гепатоцитах малонового альдегіду (кінцевий продукт пероксидного окиснення ліпідів).

Це піддавно експериментально показана ефективність додаткового уведення препарату мелатоніну тваринам із ланкреатитом асоційованим із пошкодженням печінки [10]. Екзогенний мелатонін у дозі 20 мг/кг підвищував у тканинах печінки та підшлункової залози щурів активності каталази та глутатіонпероксидази [10]. Уведення мелатоніну інтактним щурам викликало підвищення в тканинах печінки тварин активностей основних антиоксидантних ферментів - супероксиддисмутази та каталази (відповідно у 1,6 та 1,8 раза порівняно з інтактним контролем) [9]. Окрім того, мелатонін впливає на експресію генів, які кодують вищезгадані ферменти [6].

© I.M. Яремій, E.L. Ленга, 2008

### Мета дослідження

У даній роботі вивчався вплив препарату "Мелатонін" ("Sigma", США) на функціонування захисної глутатіонової системи організму щурів за умов експериментального токсичного гепатиту на фоні різних умов фотоперіоду.

### Матеріл і методи

Експеримент проведено на 60 білих нелінійних щурах-самцях (*Ratus ratus L.*) масою 180±10г, яких було розподілено на серії та групи:

I серія експериментів - тварини, які знаходилися в умовах штучного освітлення інтенсивністю 1500 люкс у режимі 12 годин освітлення (08.00-20.00) та 12 годин темряви (12C:12T):

1 - контрольна група (інтактні тварини);

2- тварини, інтоксиковані тетрахлорметаном (тетрахлорметан уводили повторно (через день) перорально у вигляді 50% олійного розчину у дозі 0,25 мл/100г маси щура);

3- інтоксиковані тварини, яким після останнього уведення тетрахлорметану, щоденно (о 8-й годині ранку) перорально уводили препарат мелатоніну з розрахунку 3 мг/кг маси щура;

II серія експериментів - тварини, яких упродовж усього експерименту утримували в умовах природного освітлення (з 13 по 23 грудня 2007 року - період найкоротшого світлового проміжку доби, тривалість якого становила 8 годин; інтенсивність освітлення: 400-600 люкс). Розподіл тварин на групи було проведено аналогічно розподілу тварин у I серії дослідів.

Евтаназію тварин проводили шляхом декапітациї під легкою ефірною анестезією на 5-у та 7-у добу від початку уведення мелатоніну. Печінку виділяли блоком, промивали у 0,9% розчині NaCl, ретельно висушували фільтрувальним папером і

подрібнювали пожницями на льдовій бані. Із наважок готували 5% гомогенат на трис-HCl-буфері (pH 7,4).

У супернатанті визначали активності глукозо-6-фосфатдегідрогенази [КФ 1.1.1.49] (Г-6-ФДГ) [4], глутатіонредуктази [КФ 1.6.4.2] (ГР) [1], глутатіонпероксидази [КФ 1.11.1.9] (ГП) [3] та глутатіон-S-трансферази [КФ 2.5.1.18] (Г-S-Т) [12]. Уміст вільної глутатіону (ВГ) у печінці щурів визначали за методом [7].

Усі досліди на тваринах проводили із дотриманням вимог Європейської конвенції із захисту хребетних тварин, яких використовують із експериментальною та науковою метою (Страсбург, 1986).

Отримані експериментальні дані опрацьовували статистично методом варіаційної статистики з використанням t-критерію Стьюдента.

### Обговорення результатів дослідження

Як відомо [4], тетрахлорметан є потужною гепатотропною отрутою, одним із молекулярних механізмів дії якої є посилене утворення у гепатоцитах активних форм кисню, які ініціюють процеси вільнорадикального окиснення ліпідів та біополімерів. Як було показано нами раніше [12], інтоксикація щурів тетрахлорметаном супроводжується посиленням у крові та печінці тварин процесів пероксидного окиснення ліпідів (ПОЛ), про цю, зокрема, свідчить підвищення в крові та гомогенатах печінки тварин умісту сполук із ізольованими подвійними зв'язками, кетодієнів та спряжених триенів, малонового альдегіду. За умов токсичного гепатиту в плазмі крові та печінці інтоксикованих щурів збільшується також уміст окисно-модифікованих білків [9], спостерігається дискоординація у функціонуванні систем антиоксидантного захисту [8,12].

Зміни фотoperіоду безперечно позначаються як на функціонуванні печінки в цілому, так і на її оксидантно-антиоксидантному статусі, який суттєво порушується в умовах отруєння тварин тетрахлорметаном.

Так, у печінці гепатитних тварин, яких упродовж експерименту утримували в умовах штучно відтворюваного рівноведення (І серія експериментів) уже на 5-у добу після їх інтоксикації тетрахлорметаном відмічено (табл. 1) зниження вмісту відновленого глутатіону (на 23% порівняно з ін tactними тваринами), що свідчить про його посилене використання для зневідкладення токсичних метаболітів, зокрема активних форм кисню. Через тиждень після інтоксикації у печінці тварин, отруєні тетрахлорметаном, уміст відновленого глутатіону дещо підвищився порівняно з поперед-

шім терміном спостереження, проте залишався вірогідно нижчим, ніж у тварин контрольної групи (на 15%).

Активність глутатіонпероксидази (з нешкоджус пероксид водню й інші гідропероксиди, зокрема гідропероксиди жирних та нуклеїнових кислот) на 5-у добу після інтоксикації підвищилась удвічі порівняно з показниками контролю і утримувалася на такому ж рівні до кінця спостереження.

Активність глутатіон-S-трансферази (бере участь у зневідкладенні різномалітних кетобіотиків, зокрема метаболітів тетрахлорметану, шляхом їх кон"югації з відновленим глутатіоном) у печінці гепатитних тварин була зниженою як на 5-у, так і на 7-у добу після інтоксикації (на 27% та 43% відповідно при порівнянні з ін tactним контролем).

Щодо ферментів, які беруть участь у регенерації глутатіону з його окисненої форми, то активності останніх у печінці інтоксикованих тетрахлорметаном щурів I серії експериментів були вірогідно вищими від показників контролю упродовж усього терміну спостереження: активність глукозо-6-фосфатдегідрогенази - на 19 та 12%, а глутатіонредуктази - на 28 та 24% відповідно на 5-у та 7-у добу після останнього введення тетрахлорметану.

Порівнюючи показники глутатіонової системи гепатитних тварин I (12 годин темряви: 12 годин світла) та II (16 годин темряви: 8 годин світла) серій експерименту (табл. 1, 2) відмічено подібність характеру змін показників глутатіонової системи як на 5-у, так і на 7-у добу спостереження (у обох серіях спостерігалося зниження вмісту відновленого глутатіону та активності глутатіон-S-трансферази, підвищення активностей глукозо-6-фосфатдегідрогенази, глутатіонредуктази та глутатіонпероксидази). Проте, слід зазначити, що у печінці тварин II серії експерименту вже на 5-ту добу після інтоксикації тетрахлорметаном уміст глутатіону відновленого був дещо нижчим, а активність глутатіонредуктази та глутатіонпероксидази відповідно вищими, ніж у гепатитних щурів I серії, що вказує на швидшу активацію захисної глутатіонової системи печінки щурів в умовах короткого світлового дня, що, імовірно, обумовлене більшою за даних умов продукцією епіфізом мелатоніну.

Уведення тваринам на фоні інтоксикації тетрахлорметаном препарату мелатоніну у дозі 3 мг/кг сприяло нормалізації показників глутатіонової системи печінки щурів у обох серіях експерименту. Проте, у групі гепатитних тварин, які отримували даний засіб корекції перебуваючи в умовах короткого світлового дня нормалізація усіх досліджуваних показників відбулася значно швидше: усі показники глутатіонової системи не

Таблиця 1

**Показники стану глутатіонової системи печінки щурів за умов штучного освітлення (12С:12Т ; 1500 лк) в нормі та при токсичному гепатиті (M±m; n=5)**

		Відновлений глутатіон, мкмоль/г тканини	Глутатіон-редуктаза, нмоль/мг білка•хв	Глюкозо-6-фосфатдегідрогеназа, нмоль/мг білка•хв	Глутатіон-пероксидаза, нмоль/мг білка•хв	Глутатіон-S-трансфераза, нмоль/мг білка•хв
5 доба	Контроль	6,98± 0,33	3,46± 0,23	6,84± 0,12	89,07± 6,11	16,86± 0,17
	Гепатит	5,37± 0,28*	4,8± 0,13*	8,4± 0,19*	182,2± 35,6*	12,43± 0,17*
	Гепатит+ мелатонін	6,47± 0,34	4,3± 0,08*	7,25± 0,17	119,8± 11,5	13,56± 0,66*
7 доба	Контроль	7,21± 0,31	3,25± 0,17	6,86± 0,1	85,16± 6,29	20,57± 0,24
	Гепатит	6,19± 0,23*	4,2± 0,09*	7,71± 0,17*	116,6± 9,01*	11,79± 0,14*
	Гепатит+ мелатонін	7,22± 0,34	3,44± 0,11	7,02± 0,16	101,2± 8,67	20,11± 0,18

Примітка. \* - зміни вірогідні стосовно контролю ( $p \leq 0,05$ )

Таблиця 2

**Показники стану глутатіонової системи печінки щурів за умов природного освітлення(8С:16Т ; 500 лк) в нормі та при токсичному гепатиті (M±m; n=5)**

		Відновлений глутатіон, мкмоль/г тканини	Глутатіон-редуктаза, нмоль/мг білка•хв	Глюкозо-6-фосфатдегідрогеназа, нмоль/мг білка•хв	Глутатіон-пероксидаза, нмоль/мг білка•хв	Глутатіон-S-трансфераза, нмоль/мг білка•хв
5 доба	Контроль	8,27± 0,56	3,86± 0,14	7,00± 0,18	116,1± 4,25	17,45± 0,16
	Гепатит	5,96± 0,33*	4,9± 0,05*	8,03± 0,17*	170,3± 5,39*	12,56± 0,09*
	Гепатит+ мелатонін	7,96± 0,61	4,31± 0,21	7,12± 0,18	119,5± 3,42	17,48± 1,15
7 доба	Контроль	9,09± 0,51	4,04± 0,19	6,41± 0,23	117,2± 4,24	18,49± 0,21
	Гепатит	6,94± 0,38*	4,6± 0,13*	6,85± 0,13	137,6± 4,19*	11,0± 0,38*
	Гепатит+ мелатонін	8,78± 0,45	4,29± 0,10	6,38± 0,11	116,6± 5,98	18,54± 1,29

Примітка. \* - зміни вірогідні стосовно контролю ( $p \leq 0,05$ )

відрізнялися від таких у інтактних тварин уже на 5-у добу від початку введення мелатоніну, у той час, як у аналогічній групі тварин, яка перебувала в умовах модельованого рівнодення активності глутатіонредуктази та глутатіон-S-трансферази на 5-у добу спостереження все ще залишалися вірогідно відмінними від показників контролю (на 20 та 26% відповідно) і повністю нормалізувалися лише через тиждень після початку введення мелатоніну.

Привертає увагу також і те, що у печінці інтактних тварин, які перебували в умовах короткого світлового дня (ІI серія) уміст глутатіону відновленого та глутатіонпероксидази були вірогідно вищими, ніж у інтактних тварин, які перебували в умовах модельованого рівнодення (І серія) - на 14 та 23% відповідно.

Цілком імовірно, що такі зміни досліджуваних показників з результатом посиленої продукції мелатоніну, який як відомо [2], є ендогенним антиоксидантам і бере безпосередню участь у знешкодженні пероксиду водню.

Встановлено [6], що при утриманні лабораторних щурів в умовах повної темряви інтенсивність

перебігу процесів пероксидного окиснення ліпідів у тканинах різко знижується, що, ймовірно, зумовлено експериментально індукованою гіперпродукцією мелатоніну.

У літературі також є дані [15], які свідчать про посилення синтезу ферментів глутатіонпероксидази та глутатіонредуктази при введенні мелатоніну щурам із модельованим окиснювальним ушкодженням печінки за допомогою канцерогену сафарону.

Як антиоксидант мелатонін вдвічі активніший, ніж вітамін Е та вітаміни групи В; у п'ять разів активніший, ніж відновлений глутатіон; набагато активніший, ніж синтетичні антиоксиданти [11,14].

Антиоксидантний ефект глутатіону відновленого в поєданні з мелатоніном, як свідчать джерела літератури [10], значно перевищує антиоксидантну дію кожного із них окремо взятих. Проведені нами дослідження (табл.1,2), підтверджують цю гіпотезу, адже нормалізація показників глутатіонової системи у печінці гепатитних тварин, які перебували в умовах короткого світлового дня (гіперфункція епіфізу - гіперпродукція мелатоніну) відбулася швидше, ніж у таких, що перебували в

умовах експериментально відтворюваного рівнодення.

Таким чином, мелатонін як екзо-, так і ендогенного походження, діє як фактор, що корегує порушений за умов інтоксикації тетрахлорметаном оксидантно-антиоксидантний статус організму щурів і може розглядатися як перспективний засіб корекції оксидантно-антиоксидантного та ритмологічного статусу організму, зокрема за умов патології печінки.

## Висновки

1. Тетрахлорметановий гепатит викликає істотні зміни показників глутатіонової системи печінки щурів, як за умов рівнодення (12 год світла: 12 год темряви), так і за умов найкоротшого світлового дня (8 год світла: 16 год темряви) на 5-ту і 7-му добу експерименту (зниження вмісту відновленого глутатіону та активності глутатіон-трансферази, підвищення активності глюкозо-6-фосфатдегідрогенази, глутатіонредуктази та глутатіонпероксидази).

2. Уведення тваринам мелатоніну (3 мг/кг маси впродовж 5-ї і 7-ї днів) викликало корекцію змінених показників, що чітко виражено за умов найкоротшого світлового дня.

## Перспективи подальших досліджень

Вивчити вплив мелатоніну на показники стану глутатіонової системи печінки щурів за умов гіпогіперафункції епіфіза.

**Література.** 1. Власова С.Н., Шабуніна Е.І., Нереслєгина І.А. Активность глутатионзависимых ферментов эритроцитов при химических заболеваниях печени у детей // Лаб. дело.- 1990.- №8.- С.19-21. 2. Виноградова А.А., Илюха В.А., Ильина Т.Н. и др. Влияние мелатонина и эпипиталона на антиоксидантную систему крысы зависит от светового режима // Натол. физiol. и эксперим. терапия.-2006.- №3.- С.22-26. 3. Геруш І.В., Мещищен І.Ф. Стан глутатіонової системи крові за умов експериментального виразкового ураження гастроудоленальній зони та дії настоянки схіпсаної цибурової // Вісн. проблем. і мед. - 1998. - №7.- С.10-15. 4. Іубський Ю.Н. Корекція хіміческого пораження печени.- К.: Здоров'я, 1989. - 186с. 5. Захарян Ю.Л. Метод определения глюкозо-6-фосфатдегидрогеназы и 6-фосфоглюконатдегидрогеназы // Лаб. дело.- 1967.- №6.- С.327-330. 6. Кондратенко Е.И., Теплинський Д.Л. Перикислове окислення ліпідів в умовах активізації епіфіза. Влияние α-токоферола. / Итог. научн. конф. АГПУ, Астрахань 29 апреля 1998: Химия. Физиология.: Тез. докл. Астрахань, 1998. С.53. 7. Мелатонин в норме и патологии / Под ред. Ф.И. Комарова, С.И. Рапопорта, Н.К. Малиновской, В.Н. Анисимова.-М.:ИД Медпрактика - М,2004.- 308с. 8. Мещищен І.Ф. Механізм дії чвертьчих амінно-вуглеводинових соєднань(упонія, тионія, долеонія та їх производних) на обмен амінів в нормі та патології: Дис. ... дра біол. наук.- Чернівці, 1991. - 254с. 9. Мещищен І.Ф., Польовий В.Н. Механізм окиснювальної модифікації білків // Буков, мед. вісник. - 1999. - Т.3, №1. - С.196-205. 10. Попов С.С., Пашков А.Н., Попова Т.Н. и др. Мелатонин как

фактор корекції процесів свободнорадикального окислення при токсическому пораженні печінки крыс // Експерим. и клін. фармакологія. - 2007. - Т.70, №1. - С.48-51, 11. Прощаев К.И., Ильинский А.Н., Кастиная Т.В. и др. Значение мелатонина в диагностике некоторых заболеваний внутренних органов и перспективы его применения в практической медицине // Мед. акад. ж. - 2007. - Т.7, №2. - С.95-105. 12. Яремій І.М. Оксидантно-антиоксидантний стан організму щурів за умов оксидантного стресу та дії настоянки арника гірської: Автореф. дис. ... канд. мед. наук: 03.00.04/ Чернівецький державний університет ім. Ю.Федьковича. - Чернівці. 1999. - 20с. 13. Habig W.H., Pabst M.J., Jacoby I.R. Glutathione-S-transferase. The first enzymatic step in mercapturic acid formation // J.Biol.Chem. - 1974. - Vol.249, №22. - P.7130-7139. 14. Sousa S.C., Castilho R.F. Protective effect of melatonin on rotenone plus Ca<sup>2+</sup>-induced mitochondrial oxidative stress and PC12 cell death // Antioxid. Redox. Signal. - 2005. - Vol. 7, №9-10. - P.1110-1116. 15. Xu Jian-Ming, Xu Shu-Yun. Успехи протекторного дії мелатоніна при окислювальному пораженні печінки // Chin. Pharmacol. Bull. - 1999. - Vol.15, №1. - P.5-7. 16. Xu Jian-Ming, Xu Shu-Yun, Mei Qiao and al. Протективне дієслюсне мелатоніна при окислювальному пораженні печінки у мишей, викликаним чотиреххлористим углеродом // Pharmacol. Bull. - 1999. - Vol.15, №4. - P.311-313.

## ВЛИЯНИЕ МЕЛАТОНИНА НА ПОКАЗАТЕЛИ ГЛУТАТИОНОВОЙ СИСТЕМЫ ПЕЧЕНИ КРЫС В УСЛОВИЯХ ТОКСИЧЕСКОГО ГЕПАТИТА НА ФОНЕ РАЗЛИЧНЫХ УСЛОВИЙ ФОТОПЕРИОДА

И.Н. Яремій, Э.Л. Ленга

**Резюме.** Тетрахлорметановый гепатит вызывает существенные изменения показателей глутатионовой системы печени животных, как в условиях равноденствия (12 час света: 12 час темноты), так и в условиях кратчайшего светового дня (8 час света: 16 час темноты) на 5-е и 7-е суточки эксперимента (снижение уровня восстановленного глутатиона и активности глутатионтрансферазы, повышение активности глюкозо-6-фосфатдегидрогеназы, глутатионредуктазы и глутатионпероксидазы). Введение гепатитным животным мелатонина (3мг/кг) корректирует измененные показатели, что четко выражено в условиях самого короткого светового дня.

**Ключевые слова:** мелатонин, токсический гепатит, глутатионовая система, печень, измененный фотопериод

## THE EFFECT OF MELATONIN ON PARAMETERS OF GLUTATHIONE SYSTEM UNDER CONDITIONS OF TOXIC HEPATITIS IN CASE OF DIVERSE DURATION OF A PHOTOPERIOD

I.M. Yaremij, E.L.Lenga

**Abstract.** Tetrachloromethane hepatitis causes substantial changes of glutathione system parameters in the liver of animals under conditions of equinox (12 hours of light: 12 hours of darkness) and conditions of the shortest light period (8 hours of light: 16 hours of darkness) on 5th and 7th days of experiment (decrease of reduced glutathione level and glutathione transferase activity increase of glucose-6-phosphate dehydrogenase, glutathione reductase and glutathione peroxidase activities). Introduction of melatonin (3 mg/kg) to hepatitis animals corrects changed parameters, what is the most apparent under conditions of the shortest light period.

**Key words:** melatonin, toxic hepatitis, glutathione system, liver, diverse photoperiod.

Bucovinian State Medical University (Chernivtsi)

Clin. and experim. pathol.- 2008. - Vol. 7, №1.-P.124-127.  
Нафталья до редакції 21.02.2008

Рецензент - проф. І.І. Заморський