

УДК 581.198:546.215

I. I. Панчук, канд. біол. наук, доц.

Чернівецький національний університет, біологічний факультет,
кафедра молекулярної генетики та біотехнології
вул. Коцюбинського, 2, 58000, м. Чернівці; тел. 0372-584793,
e-mail: panchuki@chv.ukrpack.net

ПРОДУКЦІЯ ТА РОЗЩЕПЛЕННЯ ПЕРОКСИДУ ВОДНЮ СУСПЕНЗІЙНОЮ КУЛЬТУРОЮ *ARABIDOPSIS THALIANA*

Суспензійна культура клітин *Arabidopsis thaliana* здатна ефективно розщеплювати екзогенно доданий пероксид водню в концентрації до 5 мМ. Вища концентрація пероксиду (50 мМ) викликає залежну від часу інактивацію антиоксидантних ферментів. Запропонована експериментальна модель може бути використана для вивчення довготривалого впливу пероксиду водню.

Ключові слова: антиоксидантні ферменти, *Arabidopsis thaliana* суспензійна культура клітин, пероксид водню

Постійна продукція пероксиду водню та інших активних форм кисню (АФК), таких як супероксид- та гідроксидрадикали та синглетний кисень є невід'ємними складовими метаболізму всіх аеробних організмів. За нормальних умов у клітині існує баланс між продукцією та розпадом АФК. Проте за дії абіотичних та біотичних стресових факторів цей баланс порушується, зокрема внаслідок надлишкової продукції АФК у електрон-транспортних ланцюгах хлоропластів та мітохондрій. Надмірне зростання концентрації АФК призводить до ушкодження клітинних компонентів внаслідок окиснення білків, ДНК та мембраних ліпідів [1, 2, 3]. Водночас АФК, зокрема пероксид водню, є сигнальними молекулами, що необхідні для активації антистресових генів [4–7].

Вивчення ролі пероксиду водню у рослинній клітині ускладнюється тим, що екзогенний пероксид важко проникає у інтактні рослини. Тому деякі автори використовують для досліджень суспензійну культуру клітин [8, 9, 10]. Проте залежність ефектів, які викликає пероксид водню при додаванні до культури клітин від концентрації, часу обробки, фази росту культури та інших параметрів вивчені недостатньо, що ускладнює порівняння результатів, отриманих у різних лабораторіях. У зв'язку з цим у даній роботі вивчається здатність суспензійної культури клітин *Arabidopsis thaliana* до розщеплення пероксиду водню залежно від його концентрації у поживному середовищі.

Матеріали та методи

Об'єктом дослідження була суспензійна культура *A. thaliana* (екотип Landsberg). Суспензійну культуру вирощували у стерильних умовах на поживному середовищі Murasige і Скуга [11] із додаванням 3% цукрози, 0,5 мкг/мл нафтилоцтової кислоти, 0,05 мкг/мл кінетину, pH 5,7. Три мл семиденної суспензійної культури додавали до 97 мл свіжого середовища та культивували при 20 °C за постійного освітлення (3000 люмен/м²) на роторній качалці (60 обертів/хв). Для досліджень використовували культуру, яка знаходилась у експотенційній фазі росту (3–4 день від початку культивування). Перед почат-

ком досліду культуру розводили свіжим середовищем до густини клітин близько 0,02 г сирої ваги/мл суспензії. Після преінкубації протягом 90 хв за стандартних умов культивування відбирали аліквоти суспензійної культури об'ємом по 20 мл, які використовували у подальших дослідах. Культивування клітин у присутності пероксиду водню здійснювали в умовах темряви. Концентрацію пероксиду водню у культуральній рідині визначали колориметрично, застосовуючи набір PeroxiDetect Kit (Sigma). Експерименти проводили у чотирьох біологічних повторностях. Отримані результати обробляли методом варіаційної статистики з використанням t-критерію Стьюдента.

Результати та їх обговорення

Через 2 години після початку досліду у поживному середовищі спостерігається поява пероксиду водню у концентрації 1,7 мкМ (рис. 1). Ця концентрація залишається практично незмінною після 4-х - годинного культивування при 20 °C. Це свідчить про те, що клітини *A. thaliana* здатні виділяти пероксид водню у поживне середовище. За умов теплового стресу (37 °C) у порівнянні з кімнатною температурою виділення клітинами пероксиду водню у середовище зростає у 1,3 та 2,7 раз відповідно після 2 та 4 годин культивування. Поясненням цього може бути те, що тепловий стрес призводить до підвищення рівня пероксиду водню в клітині.

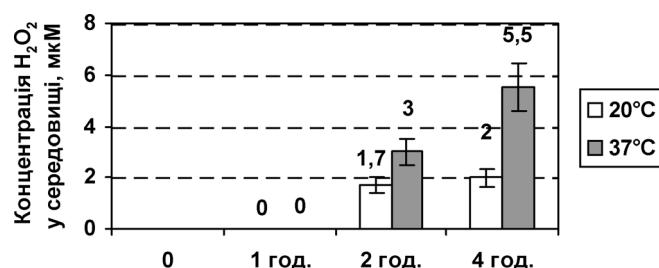


Рис. 1. Секреція пероксиду водню у культуральну рідину клітинами суспензійної культури *Arabidopsis thaliana* при кімнатній температурі та за умов теплового стресу (37 °C)

Для визначення здатності клітини розщеплювати пероксид водню до суспензійної культури додавали пероксид водню до кінцевої концентрації 0,5; 5 та 50 мМ (рис. 2). При застосуванні низької концентрації (0,5 мМ) вже через 1 годину спостерігалось зменшення кількості пероксиду водню приблизно у 9 разів. Отже, період напіврозпаду пероксиду водню протягом першої години становив близько 20 хв. Протягом другої години вміст пероксиду водню у середовищі падав ще у 5 разів, а через чотири години концентрація пероксиду водню знижувалася у 73 рази порівняно з початковою і лише в 3 рази перевищувала рівень, зафіксований за культивування клітин без додавання пероксиду водню (рис. 1). В контрольних зразках без клітин *A. thaliana* саморозклад пероксиду водню складав 5–10% через 4 години.

При використанні в дослідах середньої концентрації пероксиду водню (5 мМ) абсолютна швидкість його розщеплення була більшою, ніж у попередніх дослідах, але період напіврозпаду протягом 1–2 годин збільшувався до 40 хв. При подальшому культивуванні розщеплення пероксиду водню суттєво сповільнювалось, що може вказувати на інактивацію антиоксидантних ферментів надлишком цієї сполуки.

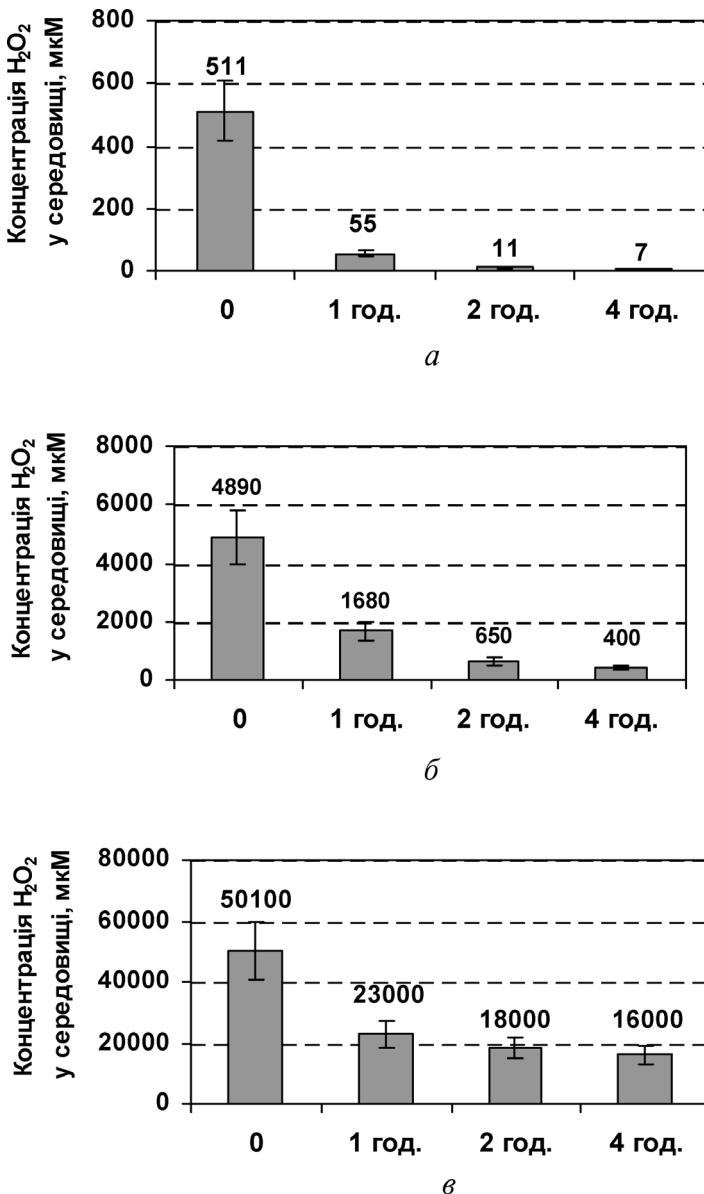


Рис. 2. Розщеплення екзогенного пероксиду водню (*a* — 0,5 мМ; *б* — 5 мМ; *в* — 50 мМ H_2O_2) клітинами супензійної культури *Arabidopsis thaliana*. Досліди проводили при кімнатній температурі у темряві

Ефект виснаження антиоксидантних систем став більш очевидним при культивуванні клітин у присутності 50 мМ пероксиду водню. Його концентрація протягом першої години зменшувалась лише у 2 рази, а протягом другої години — ще у 1,3 рази. Після цього клітини майже втрачали здатність розщеплювати пероксид водню, і фактично спостерігався лише його саморозпад (рис. 2 *в*).

Очевидно, що розщеплення пероксиду водню відбувається всередині клітин. Проте a priori не можна відкинути можливість, що клітини можуть виділяти у середовище культивування ферменти або низькомолекулярні антиоксиданті, які елімінують пероксид водню. Ця можливість була перевірена експериментально. Для цього клітини *A. thaliana* культивували протягом однієї години в умовах темряви, після чого осаджували центрифугуванням. Пероксид водню додавали у вільний від клітин супернатант і до клітин, ресуспендованих у свіжому поживному середовищі, після чого проби інкубували протягом однієї години. Зменшення концентрації пероксиду водню спостерігалось тільки в присутності клітин (рис. 3). На відміну від цього, у супернатанті та у контролі розпаду пероксиду водню не спостерігалося, що свідчить про внутрішньоклітинну природу цього процесу.

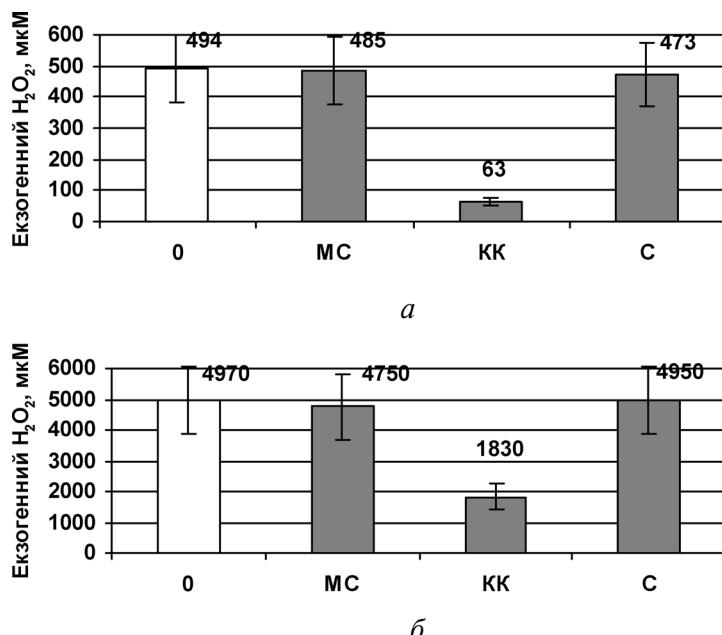


Рис. 3. Зміни концентрації пероксиду водню, доданого до культури клітин *A. thaliana* (KK), до свіжого поживного середовища (MC) та супернатанту (C); інкубацію проводили протягом 1 год. 0 – вміст пероксиду водню безпосередньо після додавання

Раніше було показано, що обробка клітин *A. thaliana* пероксидом водню у концентрації 20 мМ і вище індукує програмовану смерть клітин приблизно через 1 годину [10]. Отримані нами результати узгоджуються з цим спостереженням. При вивчені сусpenзії культури, яка знаходилась у стаціонарній фазі і мала високу густину клітин (0,2 г/мл), раніше було встановлено [8], що період напіврозпаду пероксиду водню в таких умовах становить лише 2–5 хв, що дозволяє вивчати короткочасні ефекти впливу пероксиду водню на клітини *A. thaliana*. На відміну від цього, у наших дослідженнях було застосовано культуру у експоненціальній фазі з приблизно у 10 раз нижчою густиною клітин. Це дозволило досягти більших значень періоду напіврозпаду пероксиду водню, що є необхідним для вивчення більш довготривалих фізіологічних ефектів.

Висновки

Супензійна культура клітин *A. thaliana*, яка знаходиться у експотенційній фазі росту володіє здатністю ефективно розщеплювати екзогенний пероксид водню у діапазоні концентрацій до 5 мМ, тоді як при концентрації 50 мМ спостерігається швидка інактивація антиоксидантних систем клітин. Запропонований експериментальний дизайн є оптимальним для вивчення довготривалих впливів пероксиду водню на клітини *A. thaliana*.

Література

1. Mittler R. Oxidative stress, antioxidants and stress tolerance // Trends Plant Sci. 2002. – Vol. 7. – P. 405–410.
2. Moller I. M. Plant mitochondria and oxidative stress: Electron transport, NADPH turnover, and metabolism of reactive oxygen species // Annual Rev. Plant Physiol. Plant Mol. Biol. – 2001. – Vol.52. – P. 561–591.
3. Panchuk I., Pyrizhok R., Volkov R. Engineering of new plant cultivars with improved abiotic stress tolerance // Ann. Suceava Univ. – 2007. – Vol. 6, N 1. – P. 25–35.
4. Dual action of the active oxygen species during plant stress responses / J. Dat, S. Vandenbeele, E. Vranova et al. // Cell. Mol. Life Sci. – 2000. – Vol. 57. – P. 779–795.
5. Functional analysis of oxidative stress-activated mitogen-activated protein kinase cascade in plants / Y. Kovtun, W.-L. Chiu, G. Tena et al. // Proc. Nat. Acad. Sci. USA – 2000. – Vol. 97. – P. 2940–2945.
6. Hydrogen peroxide and nitric oxide as signalling molecules in plants / S. Neill, R. Desikan, A. Clarke et al. // J. Exp. Bot. – 2002. – Vol. 53. – P. 1237–1247.
7. Noctor G., Valjovic-Jovanovic S., Foyer C. H. Peroxide processing in photosynthesis: antioxidant coupling and redox signaling // Phil. Trans. R. Soc. Lond. B. – 2000. – Vol. 355. – P. 1465–1475.
8. Generation of active oxygen in elicited cells of *Arabidopsis thaliana* is mediated by a NADPH oxidase-like enzyme / R. Desikan, J. T. Hancock, M. J. Coffey et al. // FEBS Lett. 1996. – Vol. 382. – P. 213–217.
9. Harpin and hydrogen peroxide induce the expression of a homologue of gp91-phox in *Arabidopsis thaliana* suspension cultures / R. Desikan, E. C. Burnett, J. T. Hancock et al. // J. Exp. Bot. – 1998. – Vol. 49. – P. 1767–1771.
10. Harpin and hydrogen peroxide both initiate programmed cell death but have different effects on gene expression in *Arabidopsis* suspension cultures / R. Desikan, A. Reynolds, J. T. Hancock et al. // Biochem. J. – 1998. – Vol. 330. – P. 115–120.
11. Murashige T., Skoog F. A revised medium for rapid growth and bioassays with tobacco tissue cultures. // Physiol. Plant. – 1962. – Vol. 15. – P. 437–497.

І. І. Панчук

Черновицький національний університет ім. Ю. Федьковича,
біологічний факультет, кафедра молекулярної генетики і біотехнології,
ул. Коцюбинського, 2, 58000, г. Черновці; тел. (0372)-584793,
e-mail: panchuki@chv.ukrpack.net

ПРОДУКЦИЯ И РАСПЩЕПЛЕНИЕ ПЕРЕКИСИ ВОДОРОДА В СУСПЕНЗИОННОЙ КЛЕТОЧНОЙ КУЛЬТУРЕ *ARABIDOPSIS THALIANA*

Резюме

Суспензионная клеточная культура *Arabidopsis thaliana* обладает способностью эффективно расщеплять экзогенно добавленную перекись водорода в концентрации до 5 мМ. Более высокие концентрации (50 мМ) вызывают зависимую от времени инактивацию антиоксидантных ферментов. Предложенная экспериментальная модель может быть

использована для изучения длительного воздействия перекиси водорода на растительные клетки.

Ключевые слова: антиоксидантные ферменты, *Arabidopsis thaliana*, суспензионная клеточная культура, перекись водорода.

I. I. Panchuk

University of Chernivtsi, Dept. of Molecular Genetics and Biotechnology
Kotsubinsky str. 2, 58000 Chernivtsi, Ukraine; Tel. (0372)-584793,
e-mail: panchuki@chv.ukrpack.net

HYDROGEN PEROXIDE PRODUCTION AND SCAVENGING IN SUSPENSION CELL CULTURE OF *ARABIDOPSIS THALIANA*

Summary

Arabidopsis thaliana suspension cell culture is able to effectively split exogenously added hydrogen peroxide at concentrations up to 5 mM. However, higher concentration (50 mM) results in time-dependent inactivation of antioxidative enzymes. Proposed experimental design can be used for investigation of the long-term effects of hydrogen peroxide.

Key words: antioxidative enzymes, suspension cell culture, hydrogen peroxide.