

Карпенко В. І.

БІОКАТАЛІТИЧНЕ ЗНИЖЕННЯ ТОКСИЧНИХ КОНЦЕНТРАЦІЙ ГАЗІВ (CH_4 , CO , CO_2 , NH_3) В ПОВІТРІ ЗАМКНУТИХ СИСТЕМ ЖИТТЕЗАБЕЗПЕЧЕННЯ

*Клітини *Methylomonas rubra IMB-15Ш* як біокатализатори, вирощені на метані як вуглецева сировина та іммобілізовані на носії, протягом тривалої безупинної роботи зберігають каталітичну активність і здатні знижувати в замкнuttих системах життезабезпечення токсичні для життедіяльності людини концентрації CH_4 , CO_2 , CO , NH_3 до концентрацій, встановлених санітарно-гігієнічними нормами.*

В умовах замкнутых систем життезабезпечення (космічні кораблі, підводні човни та ін.) у процесі життедіяльності однієї людини за добу може накопичуватися більше як 575 л CO_2 , 240 см³ CH_4 , 10 см³ CO , 240 см³ H_2 , NH_3 , оцтової кислоти. У цих умовах нормальнa життедіяльність людини пов'язана з великими нервово-емоційними та фізичними навантаженнями, і можлива, якщо концентрації вищевказаних газів не перевищують 40–60 мільйонних часток на об'єм газового середовища, що відповідає 0,004–0,006 % і допускається санітарно-гігієнічними нормами [1].

Відомо, що очищення повітря від CO_2 , H_2S , CO , CH_4 здійснюється або шляхом сорбції зазначених газів рідким сорбентом (ароматичні вуглеводні), або за допомогою різних каталізаторів при температурі 180–270 °C. У наш час CO і CO_2 видаляють із замкнutoї системи життезабезпечення шляхом перетворення їх на метан при високій температурі, а метан видаляють із повітряної суміші на хромово-мідних каталізаторах при високих температурах (400 °C) і тисках [2–4]. Відома також можливість утилізації вуглекислоти за участю водневих бактерій у регенеративній ланці системи життезабезпечення [5].

До недоліків вищеперелічених методів можна віднести:

- 1) великі енергетичні витрати на видалення токсичних концентрацій газів з повітря;
- 2) багатостадійність цих процесів у хімічних реакторах;
- 3) необхідність підвищеної металомісткості хімічних реакторів, використовуваних у цих процесах, що зв'язано із застосуванням високого тиску;
- 4) висока собівартість каталізатора;

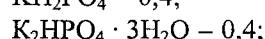
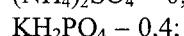
5) використання водневих бактерій не дозволяє видаляти з повітря CH_4 і CO ;

6) усі вищезазначені способи не передбачають одночасного видалення CH_4 , CO , CO_2 , NH_3 .

Метою роботи є спрощення очищення повітря в замкнутых системах життезабезпечення, а саме усунення необхідності використання хімічних каталізаторів, металомістких реакторів, високих температур, тисків, а також зниження витрат енергії, підвищення ефективності видалення газів із замкнутых систем життезабезпечення. Поставлена мета досягається за рахунок застосування біокатализаторів у вигляді іммобілізованих на носії клітин метанотрофних бактерій, *Methylomonas rubra IMB-15Ш*, що здатні асимілювати CH_4 , CO , CO_2 , NH_3 в м'яких умовах (при $t = 30$ °C і атмосферному тиску). Штам *Methylomonas rubra IMB-15Ш* зберігається в колекції метанотрофних культур у ІМВ НАН України (м. Київ), а також депонований у колекції НДІ генетики та селекції промислових мікроорганізмів (м. Москва) і описаний у роботі [6].

Процес видалення CH_4 , CO , CO_2 , NH_3 із замкнутых систем апробовано у модельних експериментах в Інституті мікробіології і вірусології ім. акад. Д. К. Заболотного НАН України.

Клітини метанотрофних бактерій *Methylomonas rubra IMB-15Ш* вирощували в конічних колбах об'ємом 0,75 л на кругових качалках (180 об./хв). Колби заповнювали газами у співвідношенні $\text{CH}_4 : \text{O}_2 : \text{N}_2 = 4 : 3 : 3$. Робочий об'єм колб – 200 мл. Нарощування клітин метанотрофів здійснювали протягом двох діб на мінеральному середовищі такого складу (г/л):



$\text{NaCl} - 0,3$;
 $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O} - 0,3$;
 $\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O} - 0,02$;
 $\text{FeCl}_3 \cdot 6\text{H}_2\text{O} - 0,001$,
 при $t = 30^\circ\text{C}$, $\text{pH} = 6, 5-7, 5$.

Для кращого закріплення клітин метанотрофних мікроорганізмів у зоні реактора проводили їх іммобілізацію в такий спосіб: концентровану суспензію клітин у кількості 5 мл наносили на 3 г носія. Як носій використовували породу вугільних шахт. Породу попередньо подрібнювали до розмірів гранул 3 мм, промивали проточною водою протягом 24 годин і стерилізували при 1,5 атм, pH на поверхні носія 7,0. Іммобілізовані на носії клітини поміщали в скляну колонку розміром 70×40 мм і підключали до стендової установки з об'ємом газової фази $V = 100$ мл (рис. 1), на якій моделювали умови замкнутої системи життєзабезпечення людини, тобто створювали у повітрі концентрацію газів $\text{CH}_4, \text{CO}, \text{CO}_2, \text{NH}_3 = 0,03\%$.

Видалення газів із повітря здійснювалося при прокачуванні газоповітряної суміші зі швидкістю від 0,002 до 1,14 л/год через скляну колонку з клітинами, іммобілізованими на носії, за допомогою перистальтичної помпи. Газоповітряна суміш циркулювала по відповідних магістралях. Газова фаза становила в резервуарі $V = 100$ мл

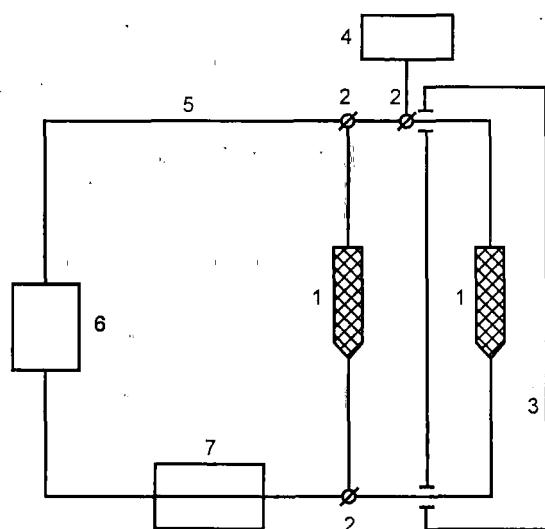


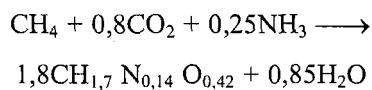
Рис. 1. Схема установки для моделювання зниження токсичних концентрацій газів біокаталізаторами з повітря замкнених систем життєзабезпечення:

1 – реактор із клітинами, іммобілізованими на носії, біокаталізатор; 2 – триходовий кран; 3 – холодильна камера; 4 – резервуар для періодичної подачі мінерального середовища до клітин; 5 – магістралі для подачі газоповітряної суміші; 6 – резервуар для створення і збереження досліджуваних концентрацій газів і штучно створених газоповітряних сумішей; 7 – перистальтична помпа

(рис. 1). Концентрацію клітин в дослідах визначали за оптичною щільністю суспензії на ФЕК-56М; pH на поверхні носія визначали за допомогою хімічних індикаторних фарб. Біокаталітичну активність вільних клітин визначали полярографічним методом за допомогою датчика pO_2 (катод – платина, анод – Ag закритий мембрanoю з фторопласти, товщиною 5–7 мкм; робоча напруга – 0,5 В). Споживання кисню вимірювали в терmostатних умовах при $t = +30^\circ\text{C}$, в герметичній комірці з оргскала з отвором для введення бактеріальної суспензії й досліджуваного субстрату. Об'єм комірки – 2,7 мл. Споживання метану визначали на хроматографі «Цвет» – 4–65 с полум'яно-іонізаційним детектором. Споживання CO і CO_2 визначали на хроматографі ЛХМ-8МД, детектор – катарометр.

Раніше встановлено [6], що більш високі концентрації метану активно споживаються досліджуваною клітінною популяцією. На рис. 2 показано споживання низьких концентрацій метану іммобілізованими (1) і вільними (2) клітінами *Methylomonas rubra* IMB-15Ш (20 мг АСВ). У результаті проведених експериментів установлено, що метанотрофні бактерії здатні видавляти з газової фази випробувані концентрації метану в умовах, що моделюють систему життєзабезпечення, до концентрацій, які нижчі за встановлені медичними нормами (заштрихована область, рис. 2). Швидкість видалення випробуваних концентрацій метану клітінами, іммобілізованими на носії, вища, ніж у вільних клітін, у 2,8 раза (рис. 2).

Метою наступного експерименту було показати здатність *Methylomonas rubra* IMB-15Ш фіксувати CO_2 й окиснювати CO . Умови й постановка дослідів аналогічні до описаних раніше. При вивченні здатності фіксувати CO_2 клітінами *Methylomonas rubra* IMB-15Ш враховували, що при трансформації CH_4 в біомасу є надлишок протонів і електронів, які повинні акцептуватися іншими субстратами при окисно-віднових реакціях метаболізму метану [6]. Теоретичний розрахунок утворення біомаси з CH_4 :



показує, що при асиміляції 1 М CH_4 може акцептуватися 0,8 М CO_2 [7]. Експериментальні дані, як і теоретичні розрахунки, показали, що досліджувана клітінна популяція активно фіксує CO_2 .

На рис. 3 показано окиснення CO клітінами метанотрофних бактерій. У результаті проведе-

них експериментів установлено, що метанотрофні клітини, іммобілізовані на носії, здатні окисляти СО при наявності метану в атмосфері повітря, що зумовлено неспецифічністю метангідроксилази. Трансформація СО метанотрофними клітинами можлива також при наявності NH_2OH , який є продуктом трансформації NH_3 .

Відомо, що в результаті життєдіяльності людини в замкнuttій системі життезабезпечення накопичується аміак (NH_3). В одному об'ємі води при температурі 20 °C розчиняється близько 70 об'ємів аміаку. При прокачуванні повітря, що містить аміак, через реактор із біокatalізатором аміак розчиняється у водному середовищі й абсорбується. При цьому *Methylomonas rubra* IMB-15Ш може асимілювати NH_3 , що надходить у живильне середовище з повітря. Умови й постановка досліду аналогічні до описаних у першому експерименті. Концентрацію аміаку визначали за кількістю амонійного азоту [8]. На рис. 4 показано споживання NH_3 клітинами метанотрофних бактерій. Зниження вмісту NH_3 й пріrost біомаси свідчать про те, що метанокисляючі бактерії асимілюють аміак як джерело азотного харчування. Унаслідок неспецифічності метангідроксилази досліджувана клітинна популяція може окиснювати аміак, і цей процес поєднаний із синтезом АТФ і НАД (тобто з одержанням енергії). K_m для NH_3 дорівнює $2,4 \times 10^{-3}$ [6]. Це свідчить про те, що при дослідженному, а також при нижчому вмісті аміаку в повітрі замкнutoї системи життезабезпечення аміак буде або асимілюватися клітинами як джерело азотного харчування, або окиснюватися метангідроксилазою.

Оскільки в замкнuttій системі життезабезпечення можуть накопичуватися різні концентрації газів, досліджували, як впливає швидкість циркуляції газоповітряної суміші через іммобілізовані клітини на інтенсивність процесу окиснення CH_4 (рис. 5). Представлені на рис. 5 результати показують активність споживання CH_4 іммобілізованими клітинами (20 мг АСВ) при різній швидкості циркуляції газоповітряної суміші. Встановлено, що в умовах, які моделюють замкнutoу систему життезабезпечення, зі збільшенням швидкості циркуляції газоповітряної суміші через досліджувану систему збільшується швидкість видалення метану з повітря, а отже, збільшується швидкість видалення й інших газів із замкнutoї системи.

Ефективність використання клітин, іммобілізованих на носіях, залежить від стабільності їх каталітичної активності. При розрахунку даного параметра враховували інактивацію біокatalіза-

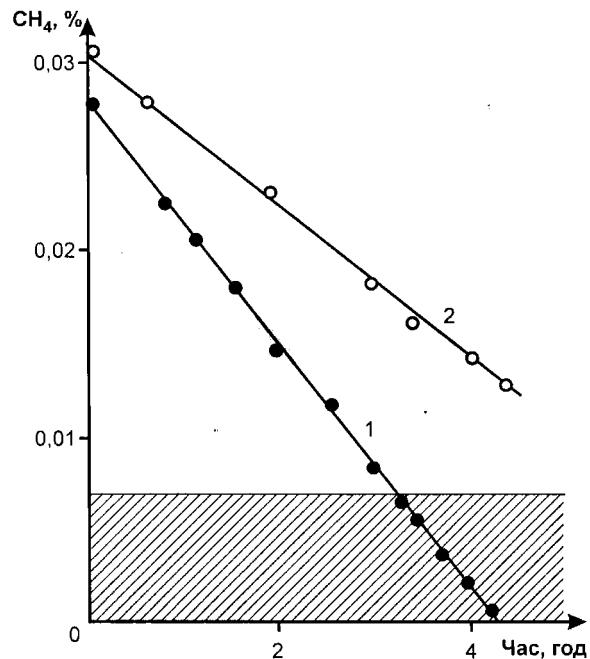


Рис. 2. Зниження концентрації метану клітинами метанотрофних мікроорганізмів, іммобілізованими на носії (1), і вільними клітинами в розчині (2)

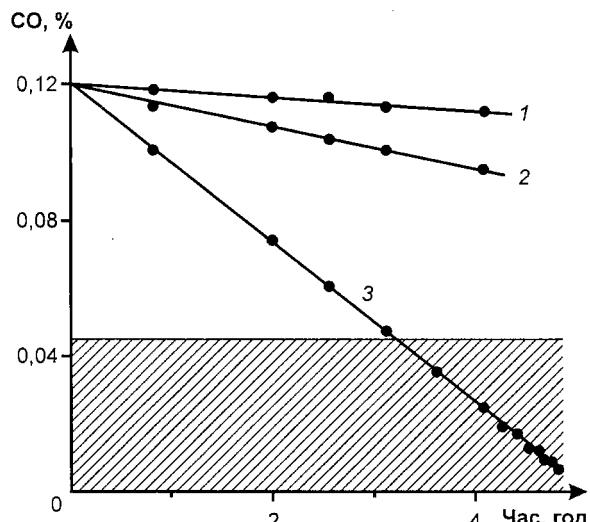


Рис. 3. Утилізація СО метанотрофними клітинами в різних умовах:
1 – СО; 2 – СО + NH_2OH ; 3 – СО + CH_4

тора в ході експлуатації. Результати, представлені на рис. 6, показують інактивацію біокatalізатора залежно від часу його експлуатації й умов збереження.

Характер кривих протікання інактивації метанотрофних клітин, іммобілізованих на носії, можна описати математичним рівнянням:

$$A_t = A_0 e^{-kt}, \quad (1)$$

де: A_0 – вихідна активність метанотрофних клітин, іммобілізованих на носії; A_t – активність

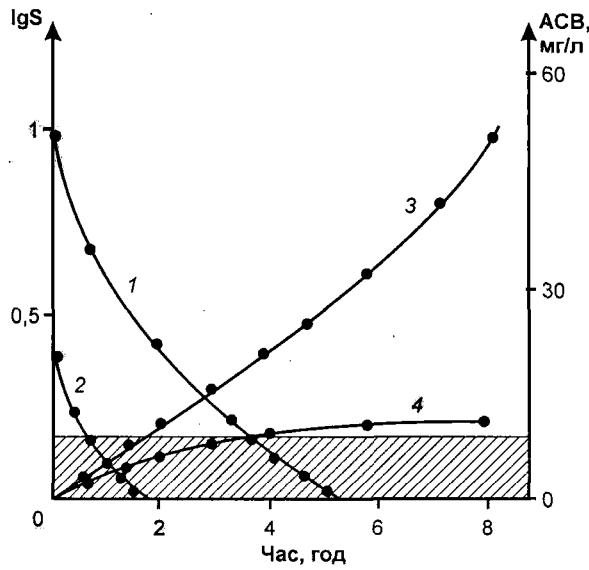


Рис. 4. Споживання NH_3 і накопичення біомаси клітинами метанотрофічних бактерій:
1, 2 – споживання 10 і 4 мг NH_3 ; 3, 4 – приріст біомаси;
 S – концентрація NH_3

метанотрофічних клітин, іммобілізованих на носії, у процесі їх експлуатації; K – коефіцієнт інактивації, $K = \ln(A_0/A_t)/t$; t – час.

Відповідно до рівняння (1) загальна кількість споживаного метану з дослідної системи, що моделює умови замкнутої системи життезабезпечення, може бути виражена інтегралом:

$$P_t = A_0 \int_0^t e^{-kt} dt = (A_0/K)(1 - A_t/A_0), \quad (2)$$

де: P_t – кількість метану, споживаного клітинами, іммобілізованими на носії.

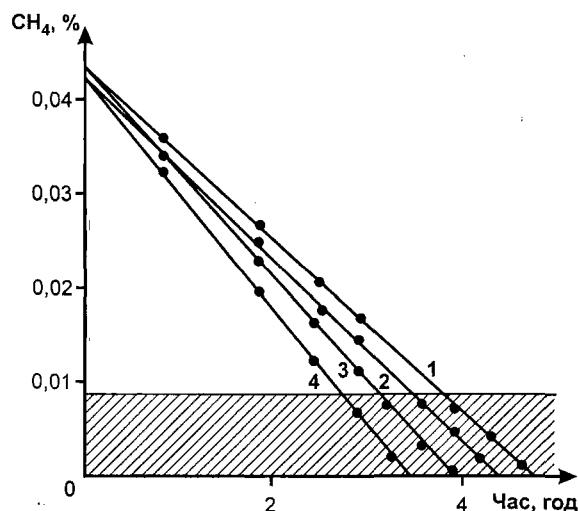


Рис. 5. Утилізація метану іммобілізованими клітинами (20 мг АСВ) при різній швидкості циркуляції газоповітряної суміші (л/год):
1 – 0,02; 2 – 0,3; 3 – 0,66; 4 – 1,14

Для зручності оцінки можливості роботи біокаталізатора в часі ми ввели поняття ступінь використання біокаталізатора (R_A), який визначали за формулою:

$$R_A = 1 - A_t/A_0. \quad (3)$$

Мінімальну середню швидкість видалення метану (\bar{A}_t) із системи обчислювали за рівнянням:

$$\bar{A}_t = A_0 (1 - e^{-kt}) / ktm_t, \quad (4)$$

де: m_t – біомаса біокаталізатора, мг.

Функцію інтенсивності процесу (I_t) визначали як добуток загальної кількості метану і швидкості його видалення.

$$I_t = P_t \cdot \bar{A}_t, \quad (5)$$

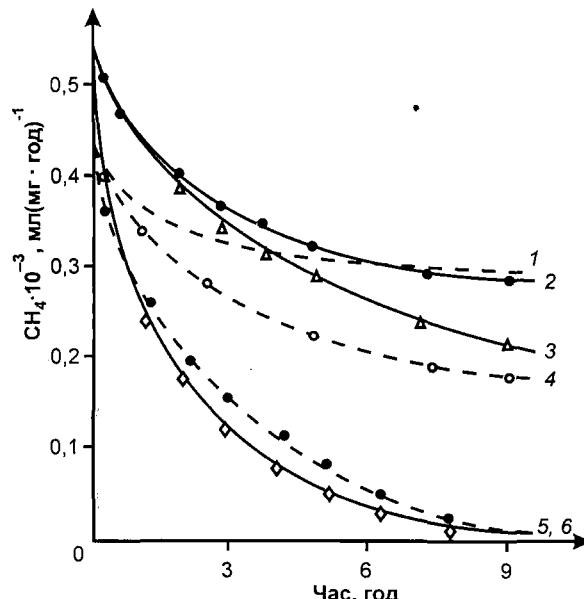


Рис. 6. Інактивація біокаталізатора залежно від часу експлуатації та умов збереження:
1, 4, 6 – в присутності повітря, CO , CO_2 , H_2CH_4 , NH_3 ;
2, 3, 5 – в присутності повітря і CH_4 при чергуванні роботи біокаталізатора (10 годин) і збереженні в холодильнику (14 годин); 1, 3 – в атмосфері H_2 ; 2, 4 – збереження в умовах експлуатації біокаталізатора; 5, 6 – збереження при температурі та атмосфері експлуатації біокаталізатора

Розрахунки за вищепереданими формулами представлено на рис. 7, 8. Результати, подані на рис. 7, показують залежності, що характеризують безперервне використання біокаталізатора в умовах замкнутої системи життезабезпечення. Як бачимо, максимальна інтенсивність процесу досягається при ступені використання біокаталізатора $R_A = 0,66$. Однак величина інактивації біокаталізатора до цього моменту починає різко збільшуватися (рис. 6). Тому доцільно викори-

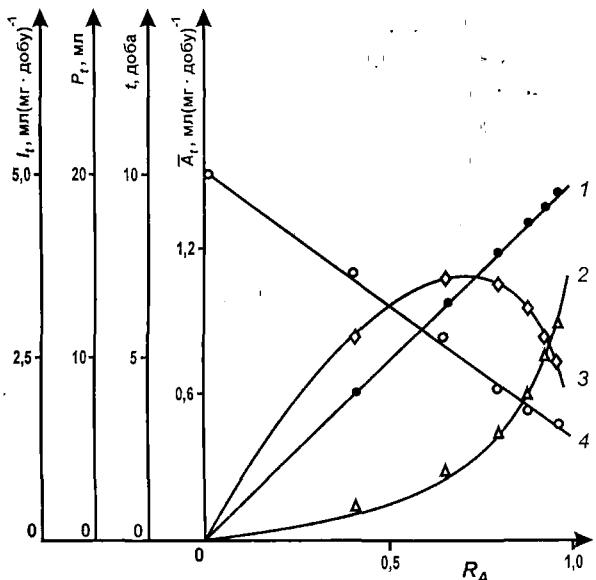


Рис. 7. Графічне зображення показників, які характеризують параметри роботи біокаталізатора в умовах безупинної роботи в замкнuteх системах життезабезпечення:

1 – кількість спожитого метану до даного моменту часу (P_t); 2 – час, необхідний для досягнення визначеного ступеня використання біокаталізатора (t); 3 – функція інтенсивності процесу (I_t); 4 – мінімальна середня швидкість споживання метану (\bar{A}_t)

стовувати біокаталізатор до досягнення його максимальної активності. З огляду на те, що швидкість споживання метану клітинами, іммобілізованими на носії, вища, ніж у вільних клітин (рис. 2), ефективність використання іммобілізованих клітин у системі життезабезпечення буде в 2,8 раза вища, а загальна кількість спожитого метану при цьому становитиме 10 мл/мг АСВ (рис. 7). Отже, щоб видалити 300 мл CH_4 з повітря замкнutoї системи об'ємом 1 m^3 , необхідно 30 мл АСВ клітин, іммобілізованих на носії, при їх безупинній 34-годинній роботі. Враховуючи техніко-біологічні характеристики системи очистки повітря, для збільшення надійності роботи біокаталізатора з іммобілізованими клітинами й помпи, що здійснює циркуляцію газоповітряної суміші через каталізатор, бажано скоротити час безупинної роботи біoreактора до 10 годин.

При використанні біокаталізатора в умовах, що моделюють замкнту систему життезабезпечення, кожну добу протягом 10 годин і при наступному збереженні біокаталізатора в проміжках між його використанням у холодильній камері при $+5^\circ\text{C}$ максимальна інтенсивність процесу видалення метану (а значить і його аналогів) триває до 10 діб при ступені використання біо-

каталізатора до $R_A = 0,6$ (рис. 8). При цьому для зниження токсичних концентрацій CH_4 і його аналогів, що безупинно надходять (щодоби 300 мл) у замкнту систему життезабезпечення об'ємом 1 m^3 , до встановлених санітарно-гігієнічних норм їх концентрацій у повітрі необхідна наявність іммобілізованих клітин у біoreакторі 139,2 мл АСВ.

Результати, наведені на рис. 8, показують залежності, що характеризують періодичне використання біокаталізатора (при збереженні його щодоби протягом 10 годин при $t = +5^\circ\text{C}$).

У результаті проведених експериментів установлено, що пропонований біокаталізатор (клітини *Methyloimonas rubra* IMB-15Ш, вирощені на метані як вуглецева сировина й іммобілізовані на носії) протягом тривалої (6 місяців) безупинної роботи зберігає каталітичну активність і знижує в замкнтої системі життезабезпечення токсичні для життедіяльності людини концентрації CH_4 , CO_2 , CO , NH_3 до концентрацій, встановлених санітарно-гігієнічними нормами. Необхідна швидкість видалення цих газів із повітря регулюється швидкістю циркуляції їх за допомогою помпи через біокаталізатор. Видалення CH_4 , CO , NH_3

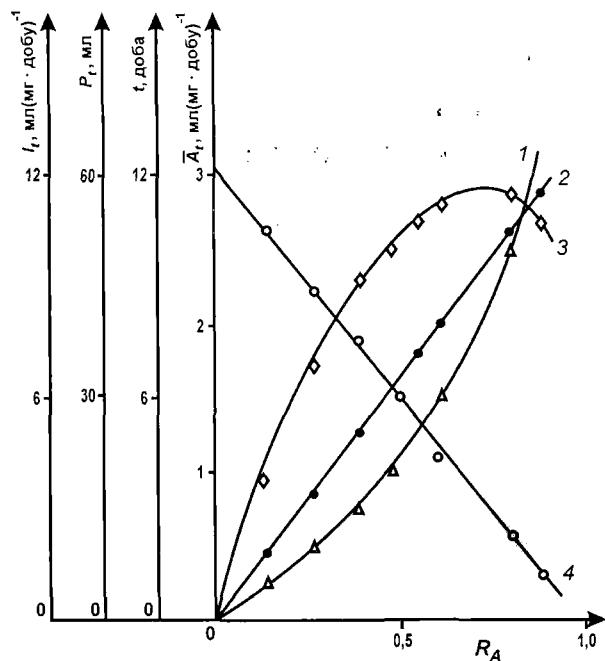


Рис. 8. Графічне зображення показників, які характеризують параметри роботи біокаталізатора в умовах безупинної роботи в замкнutedих системах життезабезпечення протягом 10 год/добу:

1 – кількість спожитого метану до даного моменту часу (P_t); 2 – час, необхідний для досягнення визначеного ступеня використання біокаталізатора (t); 3 – функція інтенсивності процесу (I_t); 4 – мінімальна середня швидкість споживання метану (\bar{A}_t)

відбувається за рахунок його окиснення метан-гідроксилазою, видалення CO_2 – унаслідок здатності використовуваних бактерій гетеротрофно фіксувати CO_2 .

Таким чином, використання пропонованого способу очищення повітря від токсичних концентрацій газів має такі переваги перед існуючими хімічними:

- 1) використовуються біокatalізатори (мікроорганізми), отримані з дешевої сировини (метан);
- 2) очищення відбувається при фізіологічних температурах і тиску ($t = 28\text{--}36^\circ\text{C}$, $P = 760$ мм рт. ст.);
- 3) знижуються витрати на підтримку високих

температур і створення високого тиску, спрощується використання устаткування;

4) використання як біокatalізатора метанотрофних мікроорганізмів дозволяє одночасно видалити із замкнутої системи життезабезпечення CH_4 , CO , CO_2 , NH_3 ;

5) зручність, надійність, простота, легкість, (вага біокatalітичної системи не більша як 100 г).

6) іммобілізація клітин метанотрофних бактерій на носіях забезпечує безперервність роботи біокatalітичного реактора протягом 6 місяців;

7) іммобілізація клітин запобігає виносу їх із біореактора й може використовуватися для поліпшення екологічних умов існування людей у замкнутих системах життезабезпечення.

1. Яздовский В. И. Искусственная биосфера.- М.: Наука, 1976.
2. Авторское свидетельство № 577944. Бюл. № 39, опубл. 25.10.77
3. Авторское свидетельство № 458251. Бюл. № 6, опубл. 05.07.77.
4. Авторское свидетельство № 295448. Бюл. № 13, опубл. 05.04.77.
5. Волова Т. Г., Окладников Ю. Н., Сидько Ф. Е., Тресков И. А., Трубачов И. В., Федорова Н. Э. Производство

белка на водороде,- Новосибирск: Наука, Сибирское отделение, 1981.

Малащенко Ю. Р., Романовская В. А., Троценко Ю. А. Метанокисляющие микроорганизмы.-М.: Наука, 1976.
Малащенко Ю. Р., Романовская В. А., Соколов И. Г., Крыштаб Т. П., Людвиченко Е. С. ПУКраинский биохимический журнал- Т. 52.- № 2.- 159.- 1980.
Бославская С. С., Трубецкова О. М. Практикум по физиологии растений,- МГУ, 1964.

V. Karpenko

THE BIOCATALYTIC REDUCTION OF THE TOXIC CONCENTRATIONS OF GASES IN THE AIR OF THE CLOSED LIFE-SUPPORT SYSTEMS

Cells of Methylomonas rubra IMB-15III as biocatalysts grown on methane as carbon source and immobilized on carrier during long unceasing work keep catalytic activity and can reduce toxic for human vital activity concentrations of CH_4 , CO_2 , CO , NH_3 in closed life-support system to sanitary-hygienic rates.