МІКРОБНА ДЕСТРУКЦІЯ ГУАНІДИНОВМІСНИХ ПОЛІМЕРІВ

Ж. П. КОПТЄВА¹, М. Я. ВОРТМАН², Г. О. ІУТИНСЬКА¹, Г. Є. КОПТЄВА¹, Д. Р. АБДУЛІНА¹, В. М. ЛЕМЕШКО², А. В. ТЕРЕБІЛЕНКО³, А. М. ПИЛИПЕНКО², В. В. ШЕВЧЕНКО²

¹ Інститут мікробіології і вірусології ім. Д. К. Заболотного НАН України, Київ;
 ² Інститут хімії високомолекулярних сполук НАН України, Київ;
 ³ Інститут ботаніки ім. М. Г. Холодного НАН України, Київ

Вивчено деструкцію гуанідиновмісних полімерів, а також хімічні і фізико-механічні властивості синтезованих матеріалів за впливу вуглеводеньокиснювальних бактерій (ВОБ). За допомогою сканувальної електронної мікроскопії на їх поверхні виявлено формування біоплівки ВОБ. Встановлено, що такі полімери пригнічують каталазну і ліполітичну активність у 1,3–3 рази проти контрольного середовища і їх деструкція незначна (4,4...6,53%). Міцність на розрив та відносне видовження матеріалів практично не змінюються за 180 days експерименту, що узгоджується з результатами ІЧмікроскопії. Метод термогравіометричного аналізу засвідчив, що початкова температура розкладу досліджуваних матеріалів не знижувалась, тобто їх властивості після впливу ВОБ не змінились. Припускали, що під впливом бактерій на поверхні полімерів, можливо, відбувалась незначна біодеструкція. Отже, випробуваний матеріал на основі поліуретану є перспективним для захисту різних конструкцій від біопошкоджень.

Ключові слова: гуанідиновмісні полімери, біодеструкція, вуглеводеньокиснювальні бактерії, ферменти, ІЧ-мікроскопія, термогравіометрія, міцність до розриву, відносне видовження.

The fracture of guanidine-containing polymers and the chemical and physicomechanical properties of the synthesized materials under the influence of hydrocarbon-oxidizing bacteria (HOB) were studied. Scanning electron microscopy revealed the formation of a HOB biofilm on the surface of the studied materials. Such polymers inhibited catalase and lipolytic activity in 1.3–3 times compared to the environment under control. According to the obtained data, the fracture of guanidinium polymers was insignificant (4.4...6.53%). The physicomechanical properties of the materials – tensile strength and relative elongation practically did not change during 180 days of the experiment. These results are consistent with the results of IR microscopy. The method of thermogravimetric analysis showed that for the two studied materials the initial temperature of decomposition did not decrease and their properties after exposure to the HOB did not change. It is can be assumed that under the influence of bacteria on the surfaces of these polymers, minor surface biodegradation may have occurred. Therefore, the tested polyurethane-based material is promising for protecting various structures against biodamage.

Keywords: guanidine-containing polymers, biodegradation, hydrocarbon-oxidizing bacteria, enzymes, IR microscopy, thermogravimetry, tensile strength, relative elongation.

Вступ. Полімери часто використовують через їх унікальні механічні та термічні властивості, а також хімічний склад. Крім того, вони – потенційні джерела вуглецю та енергії для гетеротрофних мікроорганізмів, що викликають біопошкодження матеріалів з подальшим їх руйнуванням [1–3]. Пошук нових перспективних матеріалів, стійких до впливу мікроорганізмів, залишається своєчасним і актуальним. Встановили, що різні за хімічним складом захисні матеріали (нафто-

Контактна особа: М. Я. ВОРТМАН, e-mail: vmar1962@i.ua

бітумні, поліетиленові, полівінілхлоридні, поліуретанові) стимулюють життєдіяльність бактерій – збудників корозії. Один зі способів підвищити мікробіологічну міцність покриттів – модифікація біоцидними речовинами, які пригнічують розвиток агресивних мікроорганізмів [1, 2, 4]. Тут привертають увагу гуанідинієві олігомери та полімери. Механізм біоцидної дії полігуанідинів і четвертинних амонієвих сполук подібний і має мембрано-токсичний характер. Гуанідинієві полімери менш токсичні, ніж гуанідин, і належать до третього класу небезпеки.

Нижче подано результати дослідження поліетергуанідинуретану та поліетергуанідину сітчастої будови. У літературі є інформація про біодеградацію поліуретанів та полігуанідинакрилатів і відсутня про поліетергуанідинів [5, 6]. Тому важливо вивчити здатність мікроорганізмів використовувати гуанідиновмісні полімери як джерело вуглецю та впливати на їх біодеградацію. Досліджували їх біодеградацію під дією гетеротрофних бактерій – деструкторів традиційних покриттів, вивчали деструкцію гуанідиновмісних полімерів, а також визначали хімічні і фізико-механічні властивості синтезованих матеріалів за впливу вуглеводеньокиснювальних бактерій (ВОБ).

Матеріали і методи досліджень. Вивчали мікробну деструкцію поліетергуанідину та поліетергуанідинуретану. Як тест-культури використовували штами ВОБ *Pseudomonas pseudoalcaligenes* 109, *Rhodococcus erythropolis* 102, *Bacillus subtilis* 138, які виділили з пошкоджених покриттів газогонів. Їх вплив на випробовувані матеріали досліджували за температури $28 \pm 2^{\circ}$ С у рідкому середовищі Таусона [7]. Деструкцію зразків визначали за відомою методикою [8].

Ензиматичні дослідження. Ліполітичну активність визначали спектрофотометрично, використовуючи прилад КФК-3 (Росія), каталазну активність, – застосовуючи 0,03%-ий пероксид водню [9, 10], білок у надосадовій рідині – методом Лоурі. Формування біоплівки на поверхні матеріалів вивчали методом сканувальної електронної мікроскопії з допомогою мікроскопа SEM JSM 6060LA в Інституті ботаніки ім. М. Г. Холодного НАН України.

Зміни хімічного складу матеріалів вивчали методом ІЧ-спектроскопії. Спектри реєстрували методом порушеного повного внутрішнього відображення на приставці ATR у спектральній ділянці розміром 400...4500 сm⁻¹, використовуючи прилад "TENSOR-37" (Bruker Optik, Німеччина); ¹Н ЯМР спектри знімали на приладі "Varian VXR-400 MHz" у хлориді кадмію. Зміни маси зразків залежно від температури вивчали на термогравіметричному аналізаторі Q50 ("TA Instruments", США) в інтервалі температур від кімнатної до 700°С зі швидкістю нагрівання 20°С/тіп у повітрі. Міцність до розриву та відносне видовження матеріалів визначали за відомими методами [6].

Синтез гуанідиновмісних сітчастих поліетерів та поліетеруретанів. Як вихідні сполуки використовували олігоепоксид Ерусоte 828 (Німеччина) із 25% епоксидних груп та ДЕГ-1 (ММ 300).

Отримали сітчастий композит під час тверднення композиції, яка містить біта трифункціональний поліетер, олігоепоксид, ізоціанатний аддукт та розчинник (матеріал 1). Вживали поліетери поліоксіпропілентріол (MM 500) та поліоксіпропілендіол (MM 1000), олігоепоксид Ерусоte 828, як ізоціанатний компонент – аддукт толуїлендіізоціанату та триметилолпропану із 29...30% ізоціанатних груп, як гуанідиновий складник – олігомер блочної будови за масового співвідношення компонентів 1:3:1,8:6:2, як розчинник – етилацетат, бутилацетат, циклогексанон, ксилол і метилетилкетон за масового співвідношення 1:1:2:0,5, відповідно. Олігомер синтезували за кімнатної температури, постійно додаючи розчин ізоціанатного форполімеру у розчин гуанідину в диметилформаміді за мольного співвідношення компонентів 1:2. Концентрація розчину становила 50%. Схему будови блочного олігомера для отримання матеріалу 1 можна подати так:

$$20CN_{R} NCO + HO \begin{pmatrix} CH_{3} \\ O \\ I8 \end{pmatrix} H \rightarrow H^{H} \begin{pmatrix} CH_{3} \\ O \\ I8 \end{pmatrix} H^{H} \begin{pmatrix} CH_{3} \\ O \\ I8 \end{pmatrix}$$

де R = 2,4-, 2,6- $C_6H_3(CH_3)$.

Будову олігомера оцінювали методом ІЧ-спектроскопії. На залежностях, отриманих ним, відсутні смуги поглинання ізоціанатних груп за частоти 2270 сm⁻¹ та з'явилася смуга поглинання сечовинної групи за частоти 1680 сm⁻¹. Під час отримання матеріалу 1 можливі такі реакції: уретаноутворення, тримеризації, формування оксизолідону, уретансечовини та олігоетера:

$$\begin{array}{c} & & & & & & \\ & & & & & \\ & & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\$$

Щоб одержати матеріал 2, спочатку синтезували гуанідиновмісний олігомер. У реактор завантажували 30 g олігоепоксиду ДЕГ-1 (ММ 300) (0,1 mol), який розчиняли в 80%-му етанолі, поступово додаючи спиртовий розчин 10,9 g гуанідину (0,2 mol) у 10,9 g етанолу. Реакція тривала 2...3 h при 50...60°С. Її завершення контролювали методом ІЧ-спектроскопії за зникненням смуг поглинання епоксидних груп за частоти 920 сm⁻¹, молекулярна маса отриманого продукту 580 g/mol. Схе-

ма синтезу гуанідиновмісного олігомера для отримання матеріалу 2 така:



Будову олігомера визначали методами IЧ-,¹Н- та ¹³С-ЯМР-спектроскопії. В IЧ-спектрах за частот 3200...3550 сm⁻¹; 2964; 2869; 2926; 1640; 1100...1300 сm⁻¹ присутні сигнали (NH, OH), (CH₃), (CH), (CH₂), (C=N), (C–O–C), відповідно. У ¹Н-ЯМР-спектрі олігомера є сигнали протонів 2,73 ppm. NH–CH₂ групи і зникають сигнали протонів оксиранового циклу. Тут зафіксували також сигнали протонів 1,72 ppm (t, 3H, –CH₃), 2,73 ppm – NH (NH–CH₂), 2,58 ppm – CH₂ (CH₂CHOH), 3,58 ppm – OH (CH-OH), 3,96 ppm – CH (CH–OH), 8,4 і 8,6 ppm – NH (NH₂ групи). Середньочислова молекулярна маса олігомера 610 g/mol. Структуру сітчастого ланцюга можна подати так:

Гуанідиновмісний олігомер використовували для тверднення смоли Ерусоte-828 при 120°С (співвідношення NH/епоксидна група 1:1) та отримання матеріалу 1.

Результати досліджень. Упродовж 180 days кількість ВОБ зменшилась на 2–4 порядки залежно від штамів (табл. 1). У присутності досліджуваних матеріалів їх кількість становила $10^3...10^6$ cells/ml, у контрольному середовищі (без матеріалів) титр бактерій коливався від 10^7 до 10^9 cells/ml. Отже, випробовувані матеріали пригнічували їх ріст. Відомо, що мікроорганізми синтезують низку ферментів, які регулюють хімічні реакції в клітинах бактерій і можуть впливати на полімери. Залежно від агресивності їх середовища пошкодження збільшується. На поверхні гуанідиновмісних полімерів формувалась біоплівка ВОБ (рис. 1).

Щоб оцінити вплив ВОБ на синтезовані матеріали, вимірювали їх каталазну та ліпазну активність (рис. 2). Каталазна активність у контрольному середовищі (середовище Таусона без матеріалів, інокульоване бактеріями) становила 0,9... 1,3 U·mg⁻¹ білка, а у присутності досліджуваних матеріалів зменшилась у 1,4–3 рази. Ліпазна у контрольному варіанті становила 10,7...21,7 U·mg⁻¹ білка, а після додавання в поживне середовище поліетергуанідину та поліетеругуанідинуретану пригнічувалась у 1,3–1,5 і 1,7–2,1 раза, відповідно. Найбільшу каталазну та ліпазну активність як в експерименті, так і в контрольному варіанті має штам *Rhodococcus erhytropolis* 102 (рис. 2).

В	Кількість бактерій		
Контрольне середовище Таусона	Pseudomonas pseudoalcaligenes 109	$5,0 \cdot 10^{8}$	
	Rhodococcus erhytropolis 102	$1,5 \cdot 10^{9}$	
	Bacillus subtilis 138	$3,6 \cdot 10^{7}$	
Середовище Таусона + + матеріал 1	Pseudomonas pseudoalcaligenes 109	$1,0 \cdot 10^{6}$	
	Rhodococcus erhytropolis 102	$1,0 \cdot 10^{6}$	
	Bacillus subtilis 138	$2,0 \cdot 10^{3}$	
Середовище Таусона + + матеріал 2	Pseudomonas pseudoalcaligenes 109	$1,0 \cdot 10^{6}$	
	Rhodococcus erhytropolis 102	$1,0 \cdot 10^{6}$	
	Bacillus subtilis 138	$2,0 \cdot 10^{3}$	

Таблиця 1. Кількість ВОБ у середовищі Таусона за присутності гуанідиновмісних полімерів





Рис. 1. Сканувальні електронні мікрофотографії біоплівки штамів бактерій *Pseudomonas pseudoalcaligenes* 109 на поверхні поліетергуанідинуретану за збільшень у 10 000 (*a*, *b*) та 5 000 (*c*) разів, а також *Rhodococcus eryhropolis* 102 на поверхні поліетергуанідину за збільшень у 20 000 (*d*) разів.

Fig. 1. Scanning electron micrographs of biofilm of bacteria *Pseudomonas pseudoalcaligenes* 109 (×10 000) (a, b), *Pseudomonas pseudoalcaligenes* 109 (×5 000) (c) on the surface of polyetherguanidineurethane and *Rhodococcus eryhropolis* 102 (×20 000) (d) on the surface of polyetherguanidine.

Показником деградації матеріалу є втрата маси зразків під дією ВОБ, за якою розраховували відсоток деструкції (D). Найбільшої деструкції зазнав поліетергуанідин (рис. 3) (5,67... 6,53%). У контрольному варіанті (без бактерій) вона становила 5,78%, у присутності поліетергуанідинуретану — 4,33...4,95%, а в контрольному варіанті — 4%. Отже, уретановий складник зменшує відсоток деструкції нового матеріалу в 1,3–1,5 раза.

Зміну структури матеріалів після впливу ВОБ визначали методами ІЧ-спектроскопії. На рис. 4 подані ІЧ-спектри зразків поліетергуанідинів після 180 days експозиції. І в спектрах контрольних зразків, і в спектрах матеріалів за впливу тест-культур бактерій присутні смуги поглинання за частот 3156 сm⁻¹; 2949; 2896; 2868; 1648 та 1100...1300 сm⁻¹ сполук (NH, OH), (CH₃), (CH), (CH₂), (C=N), (C–O–C), відповідно. Склад досліджуваних матеріалів в агресивному середовищі хімічно не змінився, тобто бактерії не вплинули на смуги поглинання. Виявили, що міцність до розриву та відносне видовження гуанідиновмісних полімерів після впливу ВОБ практично не змінились (табл. 2).



Рис. 2. Каталазна (*Ca*) (*a*) та ліпазна (*La*) (*b*) активність вуглеводеньокиснювальних бактерій у присутності полімерних матеріалів: І – поліетергуанідинуретан; ІІ – поліетергуанідин; *I* – контрольне середовище; 2–4 – штами бактерій *Pseudomonas pseudoalcaligenes* 109, *Rhodococcus erythropolis* 102 та *Bacillus subtilis* 138.

Fig. 2. Catalase (Ca) (a) and lipolytic (La) (b) activity of hydrocarbon-oxidizing bacteria in the presence of polymeric materials: I – polyetherguanidinurethane; II – polyetherguanidine; I – control environment; 2–4 – Pseudomonas pseudoalcaligenes 109, Rhodococcus erythropolis 102, and Bacillus subtilis 138.

		• •	•	•	• •	•	" DOD
	(1)1011100	NANVOILLIILLI	DIGOTHDOOTI	TOTIMONIUV	MOTODIO HID	П 10 П П	THE RULE
таолиня 4	. WISHKU	-мсханічні і	властивості	полимсиних	матспаль	ппсля	
							<u></u>

	Поліетергуа	нідинуретан	Поліетергуанідин		
Варіанти досліду	міцність до	відносне ви-	міцність до	відносне ви- довження, %	
	розриву, МРа	довження, %	розриву, МРа		
Контрольне	20.7 ± 0.2	266.0 ± 0.7	10.1 ± 0.5	54,4 ± 1,2	
середовище	20,7 ± 0,2	200,0 ± 0,7	$19,1 \pm 0,3$		
Штам P. pseudoalcali-	23.0 ± 0.1	-0.1 268.8 ± 0.7	156 ± 0.3	43.2 ± 1.7	
genes 109	$23,0 \pm 0,1$	200,0 ± 0,7	$15,0 \pm 0,5$	$43,2 \pm 1,7$	
R. erythropolis 102	$20,6 \pm 0,1$	$265,7\pm0,8$	$16,2 \pm 0,3$	$43,8 \pm 1,5$	
B. subtilis 138	$21,3\pm0,1$	$266,0\pm0,7$	$16,0 \pm 0,3$	$45,6\pm1,5$	

Рис. 3. Деструкція полімерних матеріалів за впливу вуглеводеньокиснювальних бактерій: І – поліетергуанідинуретан;
ІІ – поліетергуанідин; *І* – контрольне середовище; 2–4 – штами бактерій Pseudomonas pseudoalcaligenes 109, *Rhodococcus erythropolis* 102 та *Bacillus subtilis* 138.



Fig. 3. Degradation of polymeric materials under the influence of hydrocarbon-oxidizing bacteria: I – polyetherguanidine urethane, II – polyetherguanidine; *I* – control environment,

2–4 – Pseudomonas pseudoalcaligenes 109, Rhodococcus erythropolis 102 and Bacillus subtilis 138.

Однак ці характеристики поліетергуанідину зменшились у 1,2–1,3 раза. Падіння відносного видовження свідчить, що під впливом бактерій цей матеріал стає жорсткішим і може легко втрачати міцність. Навпаки, тест-культури гетеротрофних бактерій не змінювали його. Отже, синтезовані полімерні матеріали не втратили фізико-механічних властивостей після впливу ВОБ. Одержані результати корелюють з даними ІЧ-спектроскопії.

Зміни структури матеріалів після впливу ВОБ визначали також методом термогравіометричного аналізу (ТГА) (рис. 5). Виявили, що початкова температура деструкції для матеріалів 1 та 2 не знижувалась.

Матеріал 1 розкладався у чотири стадії, а матеріал 2 – у дві (чотири та два піки, відповідно, на термограмах). Початкова температура розкладання першого після впливу ВОБ перевищувала 290°С, при 330...370°С розкладалися уретанові та гуанідинові групи.



Рис. 5. Термограми зразків матеріалів 1 (*a*) та 2 (*b*) упродовж 180 days експозиції під впливом ВОБ: *1* – вихідний матеріал; 2–4 – штами бактерій *Pseudomonas pseudoalcaligenes* 109, *Rhodococcus erythropolis* 102 та *Bacillus subtilis* 138; 5 – контрольне середовище.

Fig. 5. Thermograms of samples of material 1 (*a*) and 2 (*b*) after exposure to HOB for 180 days of exposure: *1* – original material; 2–4 – *Pseudomonas pseudoalcaligenes* 109, *Rhodococcus erythropolis* 102 and *Bacillus subtilis* 138; 5 – control environment.

При 520...550°С відбувались глибинні процеси, пов'язані з розпушуванням та окисненням вуглеводневого скелета полімеру. Початкова температура розкладання матеріалу 2 становила ~ 160°С, а гуанідинові групи розкладалися при 360... 370°С. При 540...550°С також протікали аналогічно глибинні процеси. Оскільки для цих матеріалів початкова температура розкладу не знижувалась, а в деяких випадках і підвищувалась, то можна вважати, що новосинтезовані полімери не втратили властивостей після впливу ВОБ.

Обговорення результатів. Виявили, що ВОБ здатні рости за присутності гуанідиновмісних полімерів і використовували їх як єдине джерело карбону, які при цьому пригнічували цей процес. Досліджувані раніше полімери (поліетилен 980-25, поліуретан, полівінілхлорид) стимулювали розвиток гетеротрофних бактерій, кількість яких у відповідних середовищах збільшувалась на 2–4 порядки проти контрольного [1, 10].

З допомогою електронної сканувальної мікроскопії виявили, що ВОБ прилипають до поверхні гуанідинієвих полімерів. Крім того, сформована на поверхні біоплівка також вказує на те, що в екстремальних умовах (в середовищі без органічних речовин) бактерії прикріплюються до неї як до єдиного джерела вуглецю. Вони метаболічно активні і здатні пошкоджувати захисні матеріали – потенційне джерело енергії і живлення [1, 2, 14]. Біоплівки також захищають мікробну сукупність від стресів довкілля та сприяють їх виживанню [1,11, 12].

Одним з механізмів біодеградації полімерів є участь у ньому ферментів [12]. У наших дослідах гуанідинієві полімери пригнічували каталазну і ліполітичну активність у 1,3–3 рази проти контрольних варіантів. Причиною біопошкодження захисних матеріалів є синтез корозійно-активними бактеріями гідролази, зокрема ліпази, яка руйнує етерні зв'язки, що може призвести до розриву полімерних ланцюгів і послаблення міцності матеріалу [7, 10]. Біодеградація – складний гетерогенний процес, що викликає розкладання полімерів. Мікроорганізми безпосередньо задіяні у ньому [13]. За отриманими результатами, деструкція гуанідинієвих полімерів незначна (від 4,4 до 6,53%). Найбільшої деструкції зазнав поліетергуанідин, але з введенням уретанового складника вона послабилась.

Згідно з отриманими даними, міцність на розрив та відносне видовження практично не змінились за 180 days експерименту, що узгоджується з результатами ІЧ-мікроскопії. Склад матеріалів в середовищі з агресивними бактеріями хімічно не змінився. Аналогічні результати отримали під час випробувань поліетергуанідинакрилатів [10]. Методом ТГА виявили, що початкова температура розкладу матеріалів 1 і 2 не знижувалась, а в деяких випадках навіть підвищувалась. Тому можна вважати, що новосинтезовані полімерні матеріали не втратили властивостей після впливу ВОБ.

висновки

Гуанідиновмісні полімери, внесені в середовище Таусона як джерело карбону, зменшували кількість ВОБ на 2–4 порядки проти контрольного. Ферментативна їх активність у присутності цих полімерів знижувалась, каталазна та ліпазна активність за наявності в середовищі гуанідинового полімера з уретановим складником у 1,4–1,7 раза менша, ніж за наявності поліетергуанідину. Найбільшої мікробної деструкції зазнав поліетергуанідин (5,7...6,5%). З введенням уретанового складника вона знизилась у 1,5 раза. За результатами ІЧ-спектроскопії бактерії не змінюють хімічний склад полімерів, окиснювальні процеси і руйнування ланцюгів не відбуваються. Міцність на розрив і відносне видовження поліетергуанідинів суттєво не змінюються після впливу ВОБ.

1. *Мікробна* корозія підземних споруд / К. І. Андреюк, І. П. Козлова, Ж. П. Коптєва, А. І. Піляшенко-Новохатний, В. В. Заніна, Л. М. Пуріш. – К.: Наук. думка, 2005. – 260 с.

- Mohan K. S. and Srivastava T. Microbial deterioration and degradation of polymeric materials // J. Biochem Techn. – 2010. – 2, № 4. – P. 210–215.
- 3. *Gu Ji-Guang and Gu Ji-Dong*. Methods currently used in testing microbiological degradation and deterioration of a wide range of polymeric materials with various degree of degradability. A review // J. of Polymers and the Environment. 2005. **13**, № 1. P. 65–74. DOI:10.1007/s10924-004-1230-7
- Larkin M. J., Kulakov L. A., and Allen C. C. Bidegradation and Rhodococcus masters of catabolic versatility // Curr. Opin. Biotechnol. – 2005. – 16, № 3. – P. 282–290. DOI: 10.1016/j.copbio.2005.04.007
- Fungicidal and bactericidal activity of the alkyl-substituted guanidine-containing oligomers / M. Ya. Vortman, Yu. B. Pysmenna, A. I. Chuenko, D. R. Abdulina, Zh. P. Kopteva, A. E. Kopteva, A. V. Rudenko, V. V. Tretyak, V. N. Lemeshko, and V. V. Shevchenko // Mikrobiol. Zhurnal. – 2020. – 82, № 6. – P. 54–63. DOI: 10.15407/microbiol82.06.054
- 6. *Коптєва Ж. П., Заніна В. В.* Мікробні біоплівки на захисних покриттях підземних металевих споруд // Мікробіол. журн. 2008. **70**, № 4. С. 71–85.
- Microbial destruction of polymeric materials: polyethylene foam, ethylene vinylacetate, and rubber / D. R. Abdulina, Zh. P. Kopteva, A. E. Kopteva, and M. Ya. Vortman // Materials Science. – 2022. – 57, № 4. – P. 562–571. https://doi.org/10.1007/s11003-022-00579-w
- Divjalakshmi S. and Subhashini A. Screening and isolation of polyethylene degrading bacteria from variouses soil environments // J. of Environmental Sci. Toxicology and Food Techn. – 2016. – 10. – P. 1–7.
- Biodegradation and antimicrobial activity of guanidine-containing polyethylene oxide hydrogel / G. O. Iutynska, N. Ya. Vortman, D. R. Abdulina, Zh. P. Kopteva, A. Ye. Kopteva, A. V. Rudenko, V. V. Tretyak, V. N. Lemeshko, and V. V. Shevchenko // Biotechnologia Acta. 2020. 13, № 4. P. 60–70. DOI:10.15407/biotech13.04.060
- Microbial degradation of polyeterguanidinacrylates / M. Ya. Vortman, Zh. P. Kopteva, A. E. Kopteva D. R. Abdulina, G. O. Iutynska, V. N. Lemeshko, and V. V. Shevchenko // Functional Mater. – 2022. – 29, № 1. – P. 107–117.
- Belifore C., Curia M. V., and Farius M. E. Characterization of Rhodococcus sp. A5_{wh} isolated from a high altitude Andean lake to unravel the survival strategy under lithium stress // Rev. Argent. Microbiol. – 2018. – 50, № 3. – P. 311–322. DOI: 10.1016/j.ram.2017.07.005
- 12. Lugauskas A., Levinskaite L. and Peciulyte D. Micromycetes as deterioration agents of polymeric materials // Int. Biodeterior and Biodegrad. 2003. 52, № 4. P. 233–242. DOI:10.1016/S0964-8305(03)00110-0
- Kyrikov J. and Briassoulis E. D. Biodegradation of agricultural plastic films: A critical review // J. Polymer and the Environment. – 2007. – 15. – P. 125–150. DOI:10.1007/s10924-007-0053-8
- 14. *Effect* of protein, polysaccharide, and oxygen concentration profiles on biofilm cohesiveness
 / F. Ahimou, M. J. Semmens, G. Haugstad, and P. J. Novak // Appl. Environ. Microbiol. 2007. 73. P. 2905-2910. DOI: 10.1128/AEM.02420-06

Одержано 10.04.2023