_____ ФИЗИКОХИМИЯ ____ РАСТВОРОВ ____

УДК 546.06:546.271:543.554.6

ПОТЕНЦИОМЕТРИЧЕСКИЙ МЕТОД ОПРЕДЕЛЕНИЯ БИОЛОГИЧЕСКИ НЕРАЗЛАГАЕМЫХ АНТИМИКРОБНЫХ ВЕЩЕСТВ

© 2023 г. Е. С. Турышев^{а,} *, А. С. Кубасов^а, А. В. Голубев^а, К. Ю. Жижин^а, Н. Т. Кузнецов^а

^аИнститут общей и неорганической химии им. Н.С. Курнакова РАН, Ленинский пр-т, 31, Москва, 119991 Россия *e-mail: tyrishev@gmail.com Поступила в редакцию 31.07.2023 г. После доработки 18.08.2023 г. Принята к публикации 19.08.2023 г.

Разработаны ионоселективные электроды (ИСЭ) на основе полимерных пластифицированных мембран для определения бензалкония хлорида (алкилдиметилбензиламмония), в качестве активного компонента выступает *бис*-октодецил-2-сульфонио-*клозо*-декаборат цезия Cs[B₁₀H₉S(C₁₈H₃₇)₂] (сенсор A), для определения норфлоксацина гидрохлорида активным компонентом служит *трис*-октодецил-1аммонио-*клозо*-декаборат калия K[B₁₀H₉N(C₁₈H₃₇)₃] (сенсор Б). Показано, что электроды обладают обратимым потенциометрическим откликом по отношению к анализируемым катионам в присутствии ряда других неорганических и органических катионов. Исследовано влияние концентрации электродно-активного вещества на электрохимические характеристики изготовленного сенсора. Найден оптимальный состав ион-чувствительной мембраны. Установлено, что разработанные сенсоры обеспечивают широкий диапазон определяемых концентраций (для сенсора A 2 × 10⁻⁷–1 × 10⁻², для сенсора Б 1 × 10⁻⁷–1 × 10⁻²) и низкий предел обнаружения (для сенсора A 1 × 10⁻⁷ M, для сенсора Б 8 × 10⁻⁸ M). Новые ИСЭ могут быть рекомендованы для прямого потенциометрического детектирования свободных ионов в водоемах и водных вытяжках почв.

Ключевые слова: бензалкония хлорид, норфлоксацин, ионоселективный электрод, полимерная мембрана, *клозо*-декаборатный анион

DOI: 10.31857/S0044457X23601633, EDN: RIYEOA

введение

Аналитическое определение биологически неразлагаемых соединений в водоемах и почвах является актуальной, но не простой задачей. Четвертичные аммониевые соли имеют широкое применение, в частности, бензалкония хлорид (алкилдиметилбензиламмония) используется для дезинфекции материалов, стерилизации оборудования, в древесной промышленности для предотвращения деградации древесины, как бактерицид и фунгицид в ветеринарии и сельском хозяйстве, а также как компонент некоторых медикаментов. Однако бензалконий плохо разлагается и может накапливаться в окружающей среде [1, 2], поэтому важной задачей является контроль неразлагаемых соединений в водоемах и почвах. Основными методами анализа являются жидкостная хроматография [3, 4], хромато-масс-спектрометрия [5], различные спектральные методы [6]. Тем не менее вопрос об экспресс-методе определения бензалкония остается открытым.

Синтетические фторсодержащие антибиотики, например фторхинолоны, также плохо разлагаются и имеют тенденцию к накоплению, что вредит окружающей среде [7–9]. Для определения норфлоксацина, простейшего представителя фторхинолонов, применяют люминесцентные [10], хроматографические [11] и даже электрохимические методы [12]. В свою очередь, фторхинолоны применяются в медицине при лечении сепсиса, инфекций малого таза, сибирской язвы, туберкулеза, менингита. Поэтому важно контролировать количество антибиотиков в лабораторных образцах и окружающей среде.

Экспрессным и незатратным методом определения органических веществ может выступать ионометрия, тем не менее детектирование органических соединений усложняется наличием в них нескольких функциональных групп, поэтому необходимо подобрать электродно-активное вещество (ЭАВ), которое будет селективно взаимодействовать с определяемым ионом. Сложные модифицированные системы *клозо*-декаборатных анионов идеально выступают в роли многофункциональных центров, которые обратимо связываются с конкретными органическими ионами [13]. Область применения бороводородов в последние

годы неуклонно расширяется. Разработан ряд ионоселективных сенсоров для определения различных органических веществ [14—16]. Контролируемая модификация, прежде всего серо- и азотсодержащих производных кластерных анионов бора, позволяет получать функциональные соединения [17, 18], которые могут использоваться в ионометрии при детектировании органических веществ.

Цель настоящей работы заключается в получении ионоселективных электродов (ИСЭ) для потенциометрического определения хлорида бензалкония и гидрохлорида норфлоксацина. Для этого в полимерную пластифицированную мембрану вводили активные компоненты $Cs[B_{10}H_9S(C_{18}H_{37})_2]$ или К[B₁₀H₀N(C₁₈H₃₇)₃] и изучали их потенциометрические параметры. Мембрана, содержащая аммониевое производное кластерного аниона бора, селективно определяет активность (концентрацию) ионов протонированной формы норфлоксацина, а мембрана, содержащая сульфониевое производное. – ионы бензалкония. Аналитический сигнал ИСЭ, регистрируемый в условиях, близких к нулевому току, и соответствующий измерению величины электродвижущей силы (э. д. с. = $= \Delta E = E_{\text{ИСЭ}} - E_{\text{ЭС}}$) электрохимической системы, позволяет обеспечить экспрессное детектирование органических ионов в широком концентрационном диапазоне и относительную простоту интерпретации полученных результатов.

ЭКСПЕРИМЕНТАЛЬНАЯ ЧАСТЬ

Реагенты и растворы. В работе использовали реактивы марки "ч. д. а." или "х. ч.": дибутилфталат (ДБФ), 1-октодецил бромид, карбонат цезия, гидроксид калия (б/в), хлорид бензалкония (Sigma-Aldrich), гидрохлорид норфлоксацина (Sigma-Aldrich), поливинилхлорид (ПВХ, high molecular weight. Selectophore Fluka), N,N-диметилформамид (ДМФА), свежеперегнанный тетрагидрофуран $(T\Gamma \Phi)$, ацетонитрил, дистиллированную воду, гексан, дейтерированный диметилсульфоксид (ДМСО-d6). Соли сульфанил-клозо-декабората цезия Cs₂[2-B₁₀H₉SH] и 1-амино-клозо-декабората калия К[1-В₁₀Н₉NH₃] были синтезированы и идентифицированы в лаборатории химии легких элементов и кластеров ИОНХ РАН [19, 20]. Исходные растворы бензалкония хлорида и норфлоксацина гидрохлорида (0.1 M) готовили растворением точной навески препарата в деионизированной воде. Остальные рабочие растворы $(0.01-1 \times 10^{-8} \text{ M})$ были приготовлены путем последовательного разбавления исходного раствора.

Получение электродно-активных веществ (ЭАВ)

А. Cs[2-B₁₀**H**₉**S**(*n*-**C**₁₈**H**₃₇)₂]. Навеску Cs[2-В₁₀**H**₉**SH**] (100 мг, 354 ммоль) и карбонат цезия (34 мг, 177 ммоль) помещали в колбу объемом 25 мл и растворяли в ДМФА (5 мл), добавляли 1-октодецил бромид (236 мг, 708 ммоль) и нагревали при 90°С в течение 3 ч в атмосфере азота. Раствор отфильтровывали от осадка, ДМФА отгоняли с помощью роторного испарителя. Для очистки вещества добавляли воду (10 мл) и гексан (10 мл) и обрабатывали полученную смесь на УЗ-ванне в течение 30 мин, после чего суспензию центрифугировали в течение 20 мин, растворители сливали, процедуру проводили дважды. Затем осадок высушивали под глубоким вакуумом. Выход 85%.

Для C₃₆H₈₃CsB₁₀S рассчитано, %: С 54.79; Н 10.60; S 4.06. Найдено, %: С 54.59; Н 10.72; S 3.96.

¹¹B{¹H} ЯМР-спектр (ДМСО-d6, δ, ppm): 3.4 (d, 1B); -3.0 (d, 1B); -15.6 (s, 1B); -25.5 (d, 5B); -28.2 (d, 2B).

¹Н ЯМР-спектр (ДМСО-d6, δ , ppm): 2.68 (dt, 4H, J1 = 7.87, J2 = 1.94, SCH_AH_B); 1.66 (m, 12H, SCH₂CH₂); 1.36 (m, 12H, C3H₂, *n*-Bu₄N⁺); 1.26 (m, 56H, C4H₂-C17H₂); 0.87 (t, 6H, *J* = 7.15, CH₃); 0.60–2.10 (m, 9H, B₁₀H₉).

¹³C ЯМР-спектр (DMSO-d6, δ, ppm): 41.4 (C1); 31.6 (C2); 28.9, 28.2, 27.8, 27.1, 25.2, 22.3 (C3–C17); 13.0 (C18).

ИК-спектр (КВг, v, см⁻¹): 2955, 2915, 2870, 2475, 1461, 1419, 1379, 1340, 1223, 1101, 1000, 951, 831, 789, 742, 676.

Б. К[1-В₁₀Н₉N(*n*-С₁₈Н₃₇)₃]. Навеску КВ₁₀Н₉NH₃ (100 мг, 577 ммоль) помещали в колбу объемом 25 мл и растворяли в ДМФА (10 мл), после чего добавляли мелкоизмельченный гидроксид калия (323 мг, 5770 ммоль) и избыток 1-октодецил бромида (962 мг, 2885 ммоль). Реакционную смесь оставляли на 2 сут при комнатной температуре при постоянном перемешивании в атмосфере азота. Далее растворитель отгоняли на роторном испарителе и сушили вещество под глубоким вакуумом в течение 1.5 ч. Полученную смесь обрабатывали на УЗ-ванне в течение 30 мин с ацетонитрилом (10 мл), органическую фракцию упаривали на роторном испарителе и пропускали через хроматографическую колонку с последовательным добавлением элюентов: петролейного эфира (20 мл), смеси петролейного эфира и дихлорметана в соотношении 1:1 (20 мл), ацетонитрила. Ацетонитрильную фракцию упаривали на роторном испарителе и сушили вещество под глубоким вакуумом в течение 1 ч. Выход 65%.

Для C₅₄H₁₂₀KB₁₀N рассчитано, %: С 69.68; Н 12.99; N 1.50. Найдено, %: С 69.47; Н 12.84; N 1.47.

¹¹B{¹H} ЯМР-спектр (ДМСО-d6, δ, ppm): -2.1 (d, 1B); -5.6 (m, 2B); -26.0 (d, 4B); -31.4 (d, 3B);

¹Н ЯМР-спектр (ДМСО-d6, δ, ppm): 2.91 (m, 6H, NCH₂); 1.46 (m, 6H, NCH₂CH₂); 1.26 (m, 90H,



(б)

Рис. 1. Катион бензалкония (а) и протонированная форма норфлоксацина (б).

 $C3H_2-C17H_2$; 0.88 (t, 9H, J = 7.25, CH₃); 0.60-2.10 (m, 9H, $B_{10}H_9$).

¹³C ЯМР-спектр (DMSO-d6, δ, ppm): 62.0 (C1); 32.5 (C2); 30.3, 30.2, 29.9, 29.7, 27.7, 24.6, 23.8 (C3– C17); 14.5 (C18).

ИК-спектр (КВг, v, см⁻¹): 2985, 2906, 2844, 2465, 1502, 1486, 1396, 1344, 1285, 1152, 995, 923, 874, 763, 723, 686.

Изготовление ИСЭ с пластифицированными ПВХ-мембранами. Для получения пластифициро-

Ag/AgCl	3 M KCl,	Исследуемый	
	AgCl _(насыщ)	раствор	

ванных ПВХ-мембран использовали ранее разработанную методику [21]. Точную навеску ЭАВ сначала растворяли в пластификаторе – дибутилфталате, а затем смешивали с заранее приготовленным раствором ПВХ в ТГФ. Полученную смесь тщательно перемешивали и переносили в стеклянное кольцо с внутренним диаметром 28 мм, расположенное на гладкой стеклянной поверхности. Сверху кольцо накрывали слоем 5 мм фильтровальной бумаги, которую придавливали свинцовым грузом (для равномерного испарения ТГФ с поверхности). После испарения ТГФ в термостате при 32°С в течение 48 ч мембрану выдерживали под вакуумом в течение 60 мин. В итоге получали прозрачную полимерную пленку со средней толшиной ~0.3 мм. Далее из нее вырезали диски диаметром 9.5 мм, которые помещали в стандартный корпус электрода фирмы Philips IS 561. Перед работой изготовленный сенсор выдерживали в 1 × 10⁻⁴ М растворе измеряемого вещества в течение 15-30 мин.

Методы анализа и аппаратура. Потенциометрические измерения проводили с помощью pH/ионанализатора Radelkis OP-300, используя гальваническую цепь следующего вида:

Мембрана	Внутренний раствор	AgCl/Ag
	сравнения	

В качестве внутреннего раствора сравнения использовали 1×10^{-4} М раствор бромида тетрабутиламмония, выбранный с учетом достаточно низкой энергии гидратации катиона тетрабутиламмония. Внешним электродом сравнения служил хлорсеребряный электрод Radelkis OP-0820. Электродную функцию регистрировали в диапазоне $1 \times 10^{-8} - 1 \times 10^{-1}$ М с использованием свежеприготовленных растворов, начиная с растворов с меньшей концентрацией аниона. Электродный потенциал фиксировали как среднеарифметическое из трех значений, различающихся не более чем на 0.5 мВ. Исследуемые растворы перемешивали при помощи магнитной мешалки. Температура в процессе измерений составляла $25 \pm 1^{\circ}$ С.

Элементный анализ ЭАВ на содержание углерода и водорода выполняли на автоматическом газоанализаторе CHNS_3 FA 1108 Elemental Analyser (Carlo Erba). ИК-спектры получали на ИК-фурьеспектрометре ИНФРАЛЮМ ФТ-02 в диапазоне 400–4000 см⁻¹. Образцы готовили диспергированием исследуемого вещества в вазелиновом или фторированном масле Fluorolube. Спектры ЯМР ¹H, ¹¹B, ¹³С растворов ЭАВ в ДМСО записывали на импульсном фурье-спектрометре Bruker MSL-300 (ФРГ) на частотах 300.3, 96.32 и 75.49 МГц соответственно с внутренней стабилизацией по дейтерию. В качестве внешних стандартов использовали тетраметилсилан.

РЕЗУЛЬТАТЫ И ОБСУЖДЕНИЕ

Применение антимикробных препаратов является необходимостью не только в медицине, но и в ветеринарии, промышленности, сельском хозяйстве, при уборке помещений и так далее. Однако не все используемые на сегодняшний день соединения являются биоразлагаемыми, поэтому актуальным остается вопрос контроля накопления веществ в почве и воде. Одни из самых распространенных неразлагаемых соединений – четвертичные аммониевые соли, например бензалкония хлорид и синтетические антибиотики, такие как фторхинолоны (рис. 1).

Исследования прошлых лет показали, что липофильные ионные ассоциаты являются перспективыми электродно-активными веществами при создании ИСЭ для детектирования биологически активных ионов. В связи с этим нами были синтезированы производные *клозо*-декаборатного аниона, которые использовали как ЭАВ для ПВХ-мембран. Сенсор, содержащий

(a)

Состав мембраны, мас. %		с _{мин.}	s,	Линейный	Дрейф			
ЭАВ	ПВХ	ДБФ	M	мВ/декада	концентрационныи диапазон отклика, М	потенциала, мВ/ч		
ЭАВ Cs[2-B ₁₀ H ₉ S(n -C ₁₈ H ₃₇) ₂] (Сенсор А)								
1.0	29.0	70.0	$\sim 1 \times 10^{-8}$	56.4	$3 \times 10^{-7} - 1 \times 10^{-2}$	±2-4		
1.2	29.0	69.8	1×10^{-7}	55.0	$2 \times 10^{-7} - 1 \times 10^{-2}$	± 0.2		
1.5	29.0	69.5	3×10^{-7}	54.3	$5 \times 10^{-7} - 1 \times 10^{-2}$	± 0.1		
ЭАВ К[1-В ₁₀ Н ₉ N(<i>n</i> -С ₁₈ Н ₃₇) ₃] (Сенсор Б)								
1.2	29.0	69.8	$\sim 6 \times 10^{-8}$	57.8	$1 \times 10^{-7} - 1 \times 10^{-2}$	±2-4		
1.4	29.0	69.6	8×10^{-8}	56.3	$1 \times 10^{-7} - 1 \times 10^{-2}$	± 0.2		
1.6	29.0	69.4	3×10^{-7}	55.2	$5 \times 10^{-7} - 1 \times 10^{-2}$	± 0.1		

Таблица 1. Зависимость потенциометрических характеристик ИСЭ от концентрационного содержания ЭАВ в фазе мембраны

 $Cs[2-B_{10}H_9S(n-C_{18}H_{37})_2]$ (сенсор А), селективно определяет бензалконий хлорид, а сенсор с K[1- $B_{10}H_9N(n-C_{18}H_{37})_3$] в качестве ЭАВ (сенсор Б) — протонированную форму норфлоксацина — антибиотика класса фторхинилонов.

Классическая полимерная мембрана ИСЭ представляет собой трехкомпонентную композицию ЭАВ-пластификатор-полимерная матрица, свойства которой в значительной степени зависят от природы и соотношения мембранообразующих компонентов. При этом электроаналитические параметры сенсоров на основе ионных ассоциатов существенно зависят как от содержания ЭАВ, так и от природы пластификатора в фазе мембраны. Ранее было показано, что применение пластификаторов с более низкой диэлектрической проницаемостью повышает чувствительность сенсора, поэтому в данной работе в качестве пластификатора мы использовали дибутилфталат ($\varepsilon_{\gamma} = 6.4$) [22]. Селективность потенциометрического отклика сенсоров, как правило, определяется энергией гидратации (сольватации) определяемого аниона и специфичностью его взаимодействия с центром связывания [23]. Поэтому основное внимание при разработке нового ИСЭ нами было уделено вопросу оптимизации состава ион-чувствительной ПВХ-мембраны.

Выбор концентрации ЭАВ

В результате изучения зависимости потенциометрического отклика изготовленных ИСЭ на основе ПВХ-мембраны, пластифицированной ДБФ и содержащей разные количества ЭАВ, было установлено, что сенсор А, содержащий в фазе мембраны 1.2 мас. % ЭАВ, показывает наилучшие результаты по отношению к иону бензалкония. Сенсор Б, в свою очередь, демонстрирует наилучшие характеристики по отношению к протонированной форме норфлоксацина при 1.4 мас. % (табл. 1).

При увеличении содержания ЭАВ в полимерной композиции наблюдается ухудшение нижнего предела обнаружения ($c_{\text{мин}}$), это можно объяснить ростом активности потенциалопределяющего аниона в поверхностном мембранном слое относительно водного раствора. При уменьшении содержания ЭАВ в полимерной композиции наблюдается нестабильность регистрируемого потенциала. Последнее, вероятно, связано с уменьшением ионообменных центров в фазе мембраны.

Оптимизированные мембраны сенсоров A и Б имеют нерстовский отклик и сопоставимые угловые коэффициенты (крутизна *s*), рис. 2. Нижний предел обнаружения составляет 2×10^{-7} M для сенсора A и 1×10^{-7} M для сенсора Б, что вполне соответствует чувствительности прочих методов измерения при анализе загрязнений водоемов и почв. Широкий линейный концентрационный диапазон отклика и низкий дрейф потенциала позволяют проводить экспресс-тестирование в полевых условиях, что снижает трудоемкость при проведении мониторинга окружающей среды.

На рис. 3 представлена диаграмма, характеризующая коэффициенты потенциометрической селективности, рассчитанные для изученных мембранных систем с наилучшими электродными характеристиками методом смешанных растворов [24]. Видно, что исследуемые электроды проявляют избирательность по отношению к анализируемому веществу. При этом $\lg K_{i,j}^{not}$ не имеет критических отклонений вне зависимости от применяемого ЭАВ для неорганических ионов, для органических соединений сенсор с K[1-B₁₀H₉N(*n*-C₁₈H₃₇)₃] в составе является более селективным, что может быть

1827



Рис. 2. Электродные функции ИСЭ на основе ПВХ-мембран: красная линия – для сенсора А при определении ионов бензалкония, синяя – для сенсора Б при определении ионов протонированной формы норфлоксацина.

связано с большей липофильностью аммониевого производного за счет трех октодецильных групп.

Зависимость потенциометрического отклика от pH исследуемого водного раствора

Для оценки рабочего pH-диапазона изготовленных сенсоров с оптимальным составом мембраны были получены зависимости электродного потенциала в 1×10^{-3} M растворах измеряемых веществ в интервале pH от 2 до 9. Из рис. 4 видно, что потенциометрический отклик для сенсора A практически не зависит от pH исследуемого раствора в интервале pH 4.2–7.8. Для сенсора Б диапазон измерений немного сокращается – pH 4.8–7.7.

Водные растворы бензалкония хлорида и норфлоксацина гидрохлорида имеют pH от 6 до 8. Полученные значения позволяют проводить измерения без предварительной пробоподготовки. Тем не менее для повышения точности измерений рекомендуется проводить измерения в фосфатном буфере при pH 6, что соответствует наибольшей активности ионов измеряемых веществ.

ЗАКЛЮЧЕНИЕ

На основании совокупности полученных данных можно заключить, что разработанные ИСЭ, содержащие $Cs[2-B_{10}H_9S(n-C_{18}H_{37})_2]$ и $K[1-B_{10}H_9N(n-C_{18}H_{37})_3]$ в качестве ЭАВ и селективные по отношению к бензалконию и протонированной форме норфлоксацина соответственно, характеризуются высокой чувствительностью в присутствии ряда как неорганических, так и органических катионов в широком интервале рН водного раствора. Разработанные электроды могут быть рекомендованы для экспресс-анализа водоемов и водных вытяжек почв.



Рис. 3. Коэффициенты потенциометрической селективности ИСЭ на основе ПВХ-мембран: сенсор А (красный), сенсор Б (синий).



Рис. 4. Зависимость потенциометрического отклика ИСЭ от pH водного раствора, содержащего 1×10^{-3} М определяемого вещества, красный – сенсор А, синий – сенсор Б.

БЛАГОДАРНОСТЬ

Исследования проводили с использованием оборудования ЦКП ФМИ ИОНХ РАН.

ФИНАНСИРОВАНИЕ РАБОТЫ

Работа выполнена при финансовой поддержке Минобрнауки России в рамках государственного задания ИОНХ РАН и Совета по грантам Президента РФ в рамках проекта MK-207.2022.1.3.

КОНФЛИКТ ИНТЕРЕСОВ

Авторы заявляют, что у них нет конфликта интересов.

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. *Zhang C., Tezel U., Li K. et al.* // Water Res. 2011. V. 45. № 3. P. 1238.

https://doi.org/10.1016/j.watres.2010.09.037

- Barber O.W., Hartmann E.M. // Crit. Rev. Environ. Sci. Technol. 2022. V. 52. № 15. P. 2691. https://doi.org/10.1080/10643389.2021.1889284
- 3. Domnina Yu.M., Suslov V.V., Kedik S.A. et al. // Drug development & registration. 2020. V. 9. № 4. P. 121. https://doi.org/10.33380/2305-2066-2020-9-4-121-127
- Kümmerer K., Eitel A., Braun U. et al. // J. Chromatogr. A. 1997. V. 774. № 1–2. P. 281. https://doi.org/10.1016/S0021-9673(97)00242-2
- Ul'yanovskii N., Kosyakov D.S., Shavrina I. // Массспектрометрия. 2022. Т. 16. № 1. https://doi.org/10.25703/MS.2021.59.36.002
- 6. *Ly N.H., Nguyen P., Son S.J. et al.* // Bull. Korean. Chem. Soc. 2022. V. 43. № 2. P. 246. https://doi.org/10.1002/bkcs.12441
- Schubert S. // Prävention und Gesundheitsförderung. 2014. V. 9. № 3. P. 171. https://doi.org/10.1007/s11553-014-0457-y
- Von Ah S., Stephan R., Zurfluh K. et al. // Schweiz Arch Tierheilkd. 2019. V. 161. № 6. P. 387. https://doi.org/10.17236/sat00211
- Bloem E., Albihn A., Elving J. et al. // Sci. Total Environ. 2017. V. 607–608. P. 225. https://doi.org/10.1016/j.scitotenv.2017.06.274

- Domes C., Domes R., Popp J. et al. // Anal. Chem. 2017. V. 89. № 18. P. 9997. https://doi.org/10.1021/acs.analchem.7b02422
- Ratsak C., Guhl B., Zühlke S. et al. // Environ. Sci. Eur. 2013. V. 25. № 1. P. 7. https://doi.org/10.1186/2190-4715-25-7
- Abdullina S.G., Serebriannikova E.A. // Medical Pharmaceutical J. "Pulse". 2022. P. 17. https://doi.org/10.26787/nydha-2686-6838-2022-24-6-17-22
- Kubasov A.S., Turishev E.S., Kopytin A.V. et al. // Inorg. Chim. Acta. 2021. V. 514. P. 119992. https://doi.org/10.1016/j.ica.2020.119992
- Id. Zdrachek E., Bakker E. // Anal. Chem. 2019. V. 91. № 1. P. 2.

https://doi.org/10.1021/acs.analchem.8b04681

- 15. *Turyshev E.S., Shpigun L.K., Kopytin A.V. et al.* // Austin. J. Anal. Pharm. Chem. 2023. V. 10. № 1. P. 1154. https://doi.org/10.26420/austinjanalpharmchem.2023. 1154
- *Zhizhin K.Yu., Turyshev E.S., Kopytin A.V. et al.* // Nanosystems: Phys. Chem. Mathem. 2022. V. 13. № 6. P. 688. https://doi.org/10.17586/2220-8054-2022-13-6-688-697
- 17. Kubasov A.S., Turishev E.S., Golubev A.V. et al. // Inorg.
- Chim. Acta. 2020. V. 507. P. 119589. https://doi.org/10.1016/j.ica.2020.119589
- Nelyubin A.V., Klyukin I.N., Novikov A.S. et al. // Inorganics (Basel). 2022. V. 10. № 11. P. 196. https://doi.org/10.3390/inorganics10110196
- Kubasov A.S., Turishev E.S., Golubev A.V. et al. // Inorg. Chim. Acta. 2020. V. 507. P. 119589. https://doi.org/10.1016/j.ica.2020.119589
- Nelyubin A.V., Selivanov N.A., Bykov A.Yu. et al. // Russ. J. Inorg. Chem. 2022. V. 67. № 11. P. 1776. https://doi.org/10.1134/S0036023622601106
- Turyshev E.S., Kopytin A.V., Zhizhin K.Y. et al. // Talanta. 2022. V. 241. P. 123239. https://doi.org/10.1016/j.talanta.2022.123239
- 22. *Kopytin A., Turyshev E., Madraimov M. et al.* // Russ. J. Inorg. Chem. 2023. V. 68. № 1. P. 10.
- Schaller U., Bakker E., Pretsch E. // Anal. Chem. 1995.
 V. 67. № 18. P. 3123. https://doi.org/10.1021/ac00114a005
- 24. Buck R.P., Lindner E. // Pure Appl. Chem. 1994. V. 66. № 12. P. 2527. https://doi.org/10.1351/pac199466122527