

ГУ «Институт общественного здоровья им. О.М. Марзеева
Национальной академии медицинских наук Украины»
02094, Киев-94, ул. Попудренко, 50
тел. (044) 292-06-29

Аттестат про акредитацию
Национального агентства по акредитации Украины
№201480 от 02 декабря 2019 г.



«УТВЕРДЖАЮ»

Директор ГУ «ІОЗ НАМНУ»
акад. НАМН Украины,
проф. Сердюк А.Н.

2020 г.

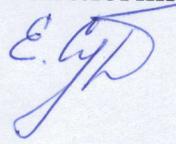
Отчет № 73

**ИЗУЧЕНИЕ БАКТЕРИЦИДНОЙ АКТИВНОСТИ
ДЕЗИНФЕЦИРУЩЕГО СРЕДСТВА «FARMOL-CID»,
№ 36**

(г/д № 4 от 25.02.2020 г. с «Люкс-Фармол», Молдова)

Руководитель

зав. лаборатории санитарной микробиологии
и дезинфектологии, д.мед.н.



Сурмашева Е.В.

Примечание: данный отчет относится только к образцам, которые прошли испытания.

2020 г.

СПИСОК ИСПОЛНИТЕЛЕЙ

Руководитель НИР

зав.лаборатории санитарной

микробиологии и дезинфектологии, д.мед.н.

О. Сурмашева

Ответственный исполнитель, н.с.

С.н.с, к.б.н.

О.Черниш
О.Молчанец

СОДЕРЖАНИЕ

Вступление	4
1. Материалы и среды	3
2. Методы исследований эффективности гигиенической антисептики рук.....	5
3. РЕЗУЛЬТАТЫ ИССЛЕДОВАНИЙ	
3.1 Подбор нейтралізатора.....	10
3.2 Изучение antimикробной активности дезинфицирующего средства «FARMOL-CID» суспензионным методом.....	11
3.3. Результаты исследований эффективности гигиенической антисептики рук средством “FARMOL-CID”.....	13
Заключение.....	18
Список литературы	19

ВСТУПЛЕНИЕ

Средство для кожи «FARMOL-CID», производства «Люкс-Фармол», Молдова, является готовым к применению антисептиком в виде светло-голубой жидкости со специфическим запахом. Выпускается во флаконах по 1000 мл.

В качестве действующих и вспомогательных веществ средство содержит:

- этиловый спирт - 73 %;
- алкилдиметилбензиламоний - 0,1 – 0,2 %.

Препарат готов к использованию и разведения не требует.

Средство для кожи «FARMOL-CID», предназначено для антисептики рук медицинского персонала до и после проведения различных манипуляций (для гигиенической и хирургической дезинфекции рук) и для дезинфекции операционного поля кожи пациента. Согласно ТУ У20.2-32456433-003: 2013 на дезинфицирующее средство «FARMOL-CID», гигиеническая антисептика рук включает в себя нанесение 3 мл средства на ладони и обработку рук не менее чем 30 секунд.

Цель работы: определение эффективности гигиенической обработки рук средством для кожи «FARMOL-CID» 3 мл при экспозиции 30 секунд.

1. Материалы и среды

- Жидкое калиевое мыло;
- 60% 2-пропанол;
- Тест-культура *E. coli* (штамм K12 NCTC 10538);
- Жидкая питательная среда - соево-козеиновый бульон (СКБ);
- Жидкая питательная среда СКБ с нейтрализатором;
- Плотная питательная среда - соево-козеиновый агар (СКА);
- Комплексный нейтрализатор (твин-80-5%, лецитин-0,5%, тиосульфат натрия - 0,7%, гистидин- 0,5%, сапонин- 3 %).

- Средство для кожи «FARMOL-CID».

2. Методы исследований эффективности гигиенической антисептики рук

Согласно требованиям европейского стандарта (EN) для определения антимикробной активности средства в качестве тест-штаммов использовали музейную культуру микроорганизмов - *E. coli* K 12 NCTC 10538. Для приготовления рабочих суспензий тест-штамма бактерий использовали фосфатный буфер с хлоридом натрия pH 7,0.

Для культивирования тест-штамма и проведения всех экспериментов использовали питательные среды, ростовые свойства и стерильность которых были проверены перед началом исследований:

- соево-козеиновый агар (СКА), производство "HiMedia" (Индия)
- для определения количества бактерий.

Хранение и приготовление тест-штаммов для исследований осуществляли и согласно EN 12353: 2006 [1]. Основной принцип указанного стандарта заключается в восстановлении жизнеспособности лиофилизированной культуры, проверке чистоты штамма и его идентичности, а также создании запасов культуры на длительный срок благодаря глубокому замораживанию в морозильной камере при температуре (- 70,0 ± 1) ° С.

Количество клеток в исходной суспензии определяли по оптической плотности с использованием фотоэлектроколориметра (КФК -3) (длина волны 620 нм, кювета длиной 10 мм). Количество бактерий в исходной суспензии при использовании суспензионного метода составляла от (1,5 • 10⁸) до (5,0 • 10⁸) КОЕ / см³ (8,17 - 8,70 lg). Посевы тест-штамма бактерий инкубировали при температуре (36,0 ± 1,0)° С в течение 24 - 48 часов. В качестве модели органического загрязнения использовали интерферирующее вещество (бычий сывороточный альбумин - БСА –

фракция V) в концентрации 0,03% («чистые условия»), тем самым создавая условия, приближенные к практическим.

Тест-объекты - руки волонтеров.

Все исследования выполняли в трехкратной повторности.

2.1 Методы исследования

В работе были использованы положения следующих европейских стандартов группы «Химические дезинфицирующие и антисептические средства»:

- EN 13727 Количественный супензионный тест для определения бактерицидной активности химических дезинфицирующих и антисептиков, используемых в пищевой, промышленной, бытовой и учредительной сфере [2];

- EN 1499 Chemical disinfectants and antiseptics - Hygienic handwash - Test methods and requirements [3];

- EN 1500 Chemical disinfectants and antiseptics - Hygienic handrub - Test methods and requirements [4].

Определение специфической активности средства в количественном супензионном тесте, предшествует его дальнейшему изучению в условиях, приближенных к практическому применению.

Принцип количественного супензионного метода заключался в том, что опытный раствор или неразведенное средство добавляли к смеси рабочей супензии микроорганизмов на выбранное время экспозиции. По окончании экспозиции порцию смеси переносили в нейтрализатор и через 5 мин делали посевы на соответствующую твердую питательную среду. Параллельно с опытами ставили обязательные контроли, которые отражали правильность методологии и предотвращали получению ложноположительных или ложноотрицательных результатов. В работе использовали следующие контроли:

- контроль количества микроорганизмов - колониеобразующих единиц (КОЕ / см³) в рабочей тест-сусpenзии (N);
- контроль экспериментальных условий (A), ставили только для самой экспозиции, которую использовали в опыте;
- контроль отсутствия токсичности нейтрализатора (B);
- контроль эффективности нейтрализации (C).

Количество микроорганизмов в рабочей тест-сусpenзии (N) контролировали путем высеива на твердую питательную среду десятикратных разведений 10⁻⁶ и 10⁻⁷. При проведении других указанных контролей использовали валидационную сусpenзию (Nv) с содержанием микроорганизмов от (3,0 • 10²) до (1,6 • 10³) КОЕ / см³, которое контролировали посевом разведения, полученного таким образом, чтобы количество микроорганизмов в 1 см³ составляла от 30 до 160 КОЕ (Nv0). В дальнейшем полученную величину Nv0 использовали для сравнения с контролями A, B и C с целью проверки методологии.

Контроль А проводили следующим образом: смесь 1 см³ интерферирующей вещества и 1 см³ валидационной сусpenзии выдерживали в течение 2 мин, затем добавляли 8 см³ воды и через срок, который отвечал максимальной экспозиции в опыте, делали висев на соответствующую твердую питательную среду.

Контроль токсичности нейтрализатора (B) проводили перед началом исследования и одновременно с ним с целью проверки отсутствия негативного влияния ингредиентов нейтрализующей жидкости на жизнедеятельность микроорганизмов. Для этого в 8 см³ избранного инактиватора добавляли 1 см³ валидационной сусpenзии (Nv) и через 5 мин контакта порцию смеси высеивали на питательную среду.

Контроль эффективности нейтрализации (C) также сначала проводили перед началом исследования, затем обязательно одновременно с каждой серией опыта. Этот контроль является очень важным,

поскольку является показателем валидации метода и показывает произошла ли нейтрализация. Контроль С проводили с опытным образцом в высшей концентрации. Смесь опытного образца переносили в нейтрализующую жидкость и после 5-минутного взаимодействия добавляли валидационную суспензию микроорганизма (Nv). Висев осуществляли через 30 мин. После инкубации подсчитывали количество колоний, выросших на среде, и определяли редукцию. Учет проводили на чашках, на которых количество колоний отвечала разрешенным границам для подсчета - от 14 до 330 КОЕ. Если количество КОЕ на одной чашке была больше 330, то результат записывали как «> 330», если меньше 14 - это «<14». Нижняя граница (14) обусловлена тем, что чем меньше количество колоний, подсчитанная в пробе (1cm^3), тем больше вариабельность, и, следовательно, дальнейшее подсчет может привести к ошибочным результатам. Нижняя граница относится только к пробе. Высший предел отражает влияние слияного роста колоний, угнетение роста из-за исчерпания питательных веществ. Это относится только к учету на одной чашке, а не к пробе. Расчеты проводили по формулам, предоставленными в EN [2]. Концентрацию микроорганизмов в исходной тест-суспензии N, значение которой получали по результатам двух последовательных разведений, рассчитывали по формуле.

$$N = \frac{C}{(n_1 + 0,1 n_2) 10^{-z}} ,$$

где с - сумма колоний, подсчитанных на всех чашках из двух последовательных разведений, КОЕ;

n_1 - объем пробы, было высеваны из меньшего разбавления, см 3 ;

n_2 - объем пробы, было высеваны из большего разбавления, см 3 ;

10^{-z} - фактор разбавления, что соответствует меньшему разбавлению.

Если в самом разведении значение Na составляло «> 6600», в качестве общего результата Na выбирали только меньше разведения. Если в маленьком разведении значение Na составляло «<140», в качестве общего результата Na брали только наибольшее разведение. Для подсчета Na как значимого среднего значения

использовали максимум 2 последовательных разведения. Учитывали условие, что для результатов, подсчитанных путем определения значимых средних значений двух последовательных разведений . (N и Na), отношение среднего значения двух результатов было не более 15 и не менее 5. Полученные значения N, Na переводили в десятичные логарифмы (lg) и определяли логарифм редукции. В количественном суспензионном тесте рассчитывали значения $\lg N_0$ (концентрация микроорганизмов в исследуемой смеси в начале экспозиции, которая составляет 1/10 подсчитанного среднего значения N в результате десятикратного разведения при добавлении средства и интерферирующей вещества) по следующей формуле

$$\lg N_0 = \lg N - 1.$$

Редукцию (R) в количественном суспензионном тесте рассчитывали как разность значений $\lg N_0$ и $\lg Na$.

Контроль и проверка метода. Учет результатов начинали с проверки контролей на соответствие критериям, изложенным ниже.

N было между $1,5 \cdot 10^8 - 5 \cdot 10^8$ КОЕ/см³ ($8,17 \leq \lg N \leq 8,70$)

N_0 было между $1,5 \cdot 10^7 - 5 \cdot 10^7$ КОЕ/см³ ($7,17 \leq \lg N \leq 7,70$)

N_{v0} было между 30 и 160 КОЕ/см³ ($3,0 \cdot 10^1 \text{ и } 1,6 \cdot 10^2$)

N_v было между $3,0 \cdot 10^2 \text{ и } 1,6 \cdot 10^3$ КОЕ/см³

A,B,C равнялось или больше чем $0,5 \cdot N_{v0}$

Контроль значимых средних значений: коэффициент не менее 5 и не более 15.

Если значение контроля A не соответствовало указанным выше пределам, считали, что тест-культура нежизнеспособна при данных условиях опыта. Несоответствие значения контроля B необходимым границам учета свидетельствовало о том, что выбранный нейтрализатор довольно токсичен для данного вида микроорганизма и не может использоваться в опыте. Если значение контроля C не укладывалось в известные пределы учета, это свидетельствует о том, что использована нейтрализующий жидкость не инактивирует антимикробное действие опытного образца, и не может использоваться для дальнейших исследований в качестве нейтрализатора. При

обнаружении каких-либо вышеуказанных отклонений от определенных критерии оценки результаты опыта не учитывали и дальнейшие расчеты не совершали. В таком случае опыт повторяли. В опыте использовали нативный препарат. Считали, что средство обладает специфической активностью в заданных условиях в количественном суспензионном тесте при средней редукции не менее 5 lg для бактерий.

3. РЕЗУЛЬТАТЫ ИССЛЕДОВАНИЙ

3.1 Подбор нейтрализатора

Первоочередной задачей перед проведением исследования по определению антимикробной активности представленного образца было подобрать адекватный нетоксичный в отношении микроорганизмов инактиватор, который нейтрализовал бы остаточное действие средств, с целью получения объективных данных. Исходя из опыта лаборатории, в наших исследованиях использовали комплексный нейтрализатор (КН) со следующим составом: 50 г/дм³ полисорбата-80, 10 г/дм³ L-гистидина, 10 г/дм³ лецитина на фосфатном буфере.

Для определения подходящего нейтрализатора была проведена валидация метода разбавления-нейтрализации с нейтрализатором по такой же процедуре, как и для контроля С (см. раздел 2.2). Параллельно исследовали токсичность нейтрализатора в отношении исследуемого тест-штамма по такой же процедуре, как и для контроля В (см. раздел 2.2), но использовали экспозицию не 5 мин, как указано в стандарте, а 30 сек, так как при постановке контроля С экспозиция тест-культуры в нейтрализаторе после добавления максимальной концентрации опытного образца составляет именно 30 сек. Оценивали полученные результаты путем сравнения фактических данных с контролем культуры. Если количество микроорганизмов в опыте было менее $0,5 \cdot Nv_0$, нейтрализатор считали токсичным для данного тест-штамма *E. coli* K 12 NCTC 10538. Полученные результаты по определению токсичности нейтрализатора (контроль В) и инактивирующей способности (контроль С) относительно средства для обработки рук «FARMOL-CID» предоставлены в табл. 1. Как видно из табл. 1, КН оказался эффективным нейтрализатором остаточного действия активных веществ, входящих в состав средства, а также нетоксичным относительно тест-штамма *E.coli*, о чем свидетельствует

количество КОЕ в опыте, которое укладывается в допустимые пределы ($0,5 \cdot Nv_0$).

Таблица 1 - Определение токсичности нейтрализатора и его эффективности, (КОЕ/см³)

Тест-штамм	Контроль В	Контроль С	Контроль культуры*
E. coli K 12	72	71	73
NCTC 10538			

Примечание * - В качестве контроля культуры использовали валидационную суспензию микроорганизма (Nv_0).

Исходя из полученных результатов было решено, что для дальнейших исследований оптимальным является комплексный нейтрализатор, состав которого указан выше.

3.2 Изучение антимикробной активности дезинфицирующего средства «FARMOL-CID» суспензионным методом

Количественный суспензионный метод использовали для определения исходного бактерицидного действия опытного образца в экспериментальных условиях. С целью создания жестких условий в опыте использовали интерферирующее вещество бычий сывороточный альбумин (БСА) в концентрации 0,03% (см. раздел 2.1).

Как было указано выше, антисептическое средство обладает специфической активностью в заданных условиях в количественном суспензионном тесте при средней редукции не менее 5 lg для бактерий. Результаты исследования антимикробной активности средства для обработки рук «FARMOL-CID» представлены в табл. 2.

Таблица 2 - Исследования антимикробной активности средства для обработки рук «FARMOL-CID»

EN 13727

Название средства: средство для обработки рук «FARMOL-CID»

Производитель: страна Молдова

Количество чашек: 2 /см³

Нейтрализатор: комплексный нейтрализатор

Растворитель, используемый для растворения средства: не использовались Внешний вид средства: светло-голубая жидкость с незначительным специфическим запахом

Температура при исследовании: (20,0 ± 1,0) °C

Интерферирующее вещество: 0,03 % БСА

Тест-микроорганизм: E. coli K 12 NCTC 10538

Температура инкубации: (36,0 ± 1,0) °C 24 час

Валидация и контроли

Валидационная суспензия (N _{v0})			Контроль условий эксперимента (A)			Контроль токсичности нейтрализатора или фильтрации (B)			Валидация метода (C) концентрация средства: неразведенный образец		
Vc1	33 +35	$\bar{x} = 68$	Vc1	31 + 38	$\bar{x} = 69$	Vc1	32 +35	$\bar{x} = 67$	Vc1	28 +31	$\bar{x} = 59$
Vc2				Vc2		Vc2				Vc2	
$30 \leq \bar{x} N_{v0} \leq 160$ <input checked="" type="checkbox"/> да <input type="checkbox"/> нет			$\bar{x} A \geq 0,5 \cdot \bar{x} N_{v0}$ <input checked="" type="checkbox"/> да <input type="checkbox"/> нет			$\bar{x} B \geq 0,5 \cdot \bar{x} N_{v0}$ <input checked="" type="checkbox"/> да <input checked="" type="checkbox"/> нет			$\bar{x} C \geq 0,5 \cdot \bar{x} N_{v0}$? <input checked="" type="checkbox"/> да <input type="checkbox"/> нет		

Опыт

Тест-суспензия (N):	N	Vc 1	c2	$\bar{x} w m = 259,09 \cdot 10^6$; $lg N = 8,41$
	10^{-6}	258		$No = N/10$; $lg N_O = 7,41$
	10^{-7}	27		$7,17 \leq lg N \leq 7,70$ <input checked="" type="checkbox"/> да <input type="checkbox"/> нет

Концентрация средства (%)	Этапы разведения	Подсчет на чашках	Vc1	Vc2	Na = (\bar{x} или $\bar{x} w m \cdot 10$)	lg Na	lg R(lg N _O = 7,41)	Время контакта (сек)	
1	2	3	4	5	6	7	8	9	
Неразведенный образец	10^0	1 + 1	<14		<140	<2,15	>5,26	30	
	10^{-1}	0 + 0	<14						
	10^{-2}	0 + 0	<14						
Неразведенный образец	1	2	3	4	5	6	7	8	9
Неразведенный образец	10^0	0 + 0	<14		<140	<2,15	>5,26	60	
	10^{-1}	0 + 0	<14						
	10^{-2}	0 + 0	<14						

3.3 Результаты исследований эффективности гигиенической антисептики рук средством «FARMOL-CID»

Методы исследования: EN 1499 Chemical disinfectants and antiseptics - Hygienic handwash - Test methods and requirements и EN 1500 Chemical disinfectants and antiseptics - Hygienic handrub - Test methods and requirements.

Эффективность обеззараживающего действия средства «FARMOL-CID» при гигиенической антисептике рук оценивали на руках волонтеров при их искусственном обсеменении тест-культурой *E. coli* K 12 NCTC 10538. Процедура обработки рук раствором «FARMOL-CID» проводили с экспозицией 30 секунд. Отбор проб у волонтеров после проведения эталонной и исследуемой процедур антисептики рук проводили методом смывов с использованием отдельных чашек Петри для каждой руки, содержащих 10 мл комплексного нейтрализатора. Промежуток времени между отбором проб и посевом на чашки не превышал 30 мин. Редукцию, которую получили при выполнении данной процедуры, сравнивали с редукцией, полученной после параллельной эталонной процедуры обработки рук, проведенной на тех же испытуемых лицах в тот же день при сопоставимых условиях окружающей среды, но с использованием эталонного средства. Как эталонный средство использовали 60% 2-пропанол. Полученные результаты представлены в таблицах 3- 6.

Таблица 3 – Эталонная процедура обработки рук - экспериментальные данные

№ п/п	Винилеры	Количество КОЕ/чашка								
		Перед обработкой				После обработки (эталонная процедура)				
		10^{-3} 0,1 мл	10^{-4} 0,1мл	N	lg	Нативная проба 1.0 мл	Разведение (10^{-1}) 0.1 мл	N	lg	
1	Л	322	30	$3,2 \times 10^{-6}$	6,72	229	17	2	$2,24 \times 10^{-2}$	2.13
	П	>330	87	$8,7 \times 10^{-6}$		84	7	1	8.4×10^{-1}	
2	Л	308	23	$3,01 \times 10^{-6}$	6,65	148	10	2	$1,48 \times 10^{-2}$	1,43
	П	>330	64	$6,4 \times 10^{-6}$		5	1	0	5×10^{-1}	
3	Л	>330	84	$8,4 \times 10^{-6}$	7,19	148	15	0	$1,48 \times 10^{-2}$	1,96
	П	>330	291	$2,91 \times 10^{-7}$		58	7	1	$5,8 \times 10^{-1}$	
4	Л	>330	32	$3,2 \times 10^{-6}$	6,42	8	1	0	8	0.95
	П	201	27	$2,1 \times 10^{-6}$		10	2	0	1.0×10^1	
5	Л	59	10	$5,9 \times 10^{-5}$	5,52	14	2	0	1.4×10^1	1.05
	П	18	3	$1,8 \times 10^{-5}$		9	1	0	9	
6	Л	175	22	$1,79 \times 10^{-6}$	6,32	54	6	0	5.4×10^1	1.49
	П	244	32	$2,42 \times 10^{-6}$		18	0	0	1.8×10^1	
7	Л	>330	95	$9,5 \times 10^{-6}$	6,83	6	1	0	6	1.02
	П	315	48	$4,8 \times 10^{-6}$		10	0	0	1.0×10^1	
8	Л	328	56	$3,5 \times 10^{-6}$	6,48	34	4	0	3.4×10^1	1,39
	П	271	19	$2,64 \times 10^{-6}$		18	2	0	1.8×10^1	
9	Л	198	33	$2,1 \times 10^{-6}$	6,39	58	7	1	5.8×10^1	1,51
	П	283	24	$2,79 \times 10^{-6}$		18	3	0	1.8×10^1	
10	Л	249	40	$2,63 \times 10^{-6}$	6,31	71	5	2	7.1×10^1	1,75
	П	153	22	$1,59 \times 10^{-6}$		45	8	1	4.5×10^1	
11	Л	167	26	$1,75 \times 10^{-6}$	6,36	31	5	0	3.1×10^1	1,58
	П	281	54	$3,05 \times 10^{-6}$		47	5	0	4.7×10^1	
12	Л				6,55	35	3	0	3.5×10^1	1,8
	П	>330	185	$1,85 \times 10^{-7}$		8	1	0	8	

Таблица 4 – Процедура обработки рук средством «FARMOL-CID»- экспериментальные данные

Волонтеры		Количество КОЕ /чашка									
№ п/п	Рука права я или левая	Перед обработкой				После обработки (исследуемая процедура)					
		10^{-3} 0,1мл	10^{-4} 0,1мл	N	log	нативная пробы		разведени е (10^{-1}) 0,1 мл	N	log	
1	л	>330	<u>57</u>	$5,7 \times 10^{-6}$	6,67	<u>46</u>	4		0	4.6×10^1	1,54
	п	<u>392</u>	<u>46</u>	$3,98 \times 10^{-6}$		<u>27</u>	5		0	2.7×10^1	
2	л	<u>61</u>	6	$6,1 \times 10^{-5}$	6,13	<u>32</u>	5	0	$3,2 \times 10^{-1}$	1,46	
	п	<u>288</u>	<u>28</u>	$2,87 \times 10^{-6}$		<u>26</u>	3	0	$2,6 \times 10^{-1}$		
3	л	<u>302</u>	<u>34</u>	$3,05 \times 10^{-6}$	6,35	<u>44</u>	7	0	$4,4 \times 10^1$	1,29	
	п	<u>152</u>	<u>30</u>	$1,65 \times 10^{-6}$		<u>9</u>	0	0	9		
4	л	<u>282</u>	<u>41</u>	$2,94 \times 10^{-6}$	6,53	<u>16</u>	2	0	1.6×10^1	1,49	
	п	>330	<u>40</u>	$4,0 \times 10^{-6}$		<u>59</u>	5	0	5.9×10^1		
5	л	>330	<u>43</u>	$4,3 \times 10^{-6}$	6,77	<u>6</u>	1	0	6	0.78	
	п	>330	<u>81</u>	$8,1 \times 10^{-6}$		<u>6</u>	0	0	6		
6	л	<u>240</u>	<u>25</u>	$2,41 \times 10^{-6}$	6,68	<u>53</u>	4	0	5.3×10^1	1,59	
	п	<u>320</u>	<u>57</u>	$9,97 \times 10^{-6}$		<u>29</u>	2	0	2.9×10^1		
7	л	<u>151</u>	<u>15</u>	$1,55 \times 10^{-6}$	6,86	<u>34</u>	4	0	3.4×10^1	1,39	
	п	>330	330	$3,3 \times 10^{-7}$		<u>18</u>	2	0	1.8×10^1		
8	л	<u>165</u>	<u>66</u>	$2,15 \times 10^{-6}$	6,26	<u>58</u>	7	1	5.8×10^1	1,51	
	п	<u>154</u>	<u>15</u>	$1,54 \times 10^{-6}$		<u>18</u>	3	0	1.8×10^1		
9	л	<u>94</u>	<u>15</u>	$9,9 \times 10^{-5}$	6,2	<u>71</u>	5	2	7.1×10^1	1,75	
	п	<u>214</u>	<u>43</u>	$2,58 \times 10^{-6}$		<u>45</u>	8	1	4.5×10^1		
10	л	<u>330</u>	<u>22</u>	$3,20 \times 10^{-6}$	6,29	<u>31</u>	5	0	3.1×10^1	1,58	
	п	>330	<u>121</u>	$1,21 \times 10^{-7}$		<u>47</u>	5	0	4.7×10^1		
11	л	<u>180</u>	<u>36</u>	$1,96 \times 10^{-6}$	6,42	<u>35</u>	3	0	3.5×10^1	1,8	
	п	<u>176</u>	<u>29</u>	$3,465 \times 10^{-6}$		<u>109</u>	<u>15</u>	2	1.12×10^2		
12	л	>330	<u>150</u>	$1,5 \times 10^{-7}$	7,16	<u>43</u>	4	0	4.3×10^1	1,8	
	п	>330	<u>137</u>	$1,37 \times 10^{-7}$		<u>93</u>	8	0	9.3×10^1		

Таблица 5 – Перечень подсчитанных значений \lg

Волонте-ры	Эталонная процедура обработки рук (ЭП)			Процедура обработки рук средством (ИП)		
	До обработки* \lg	После обработки эталонным продуктом* \lg	$\lg R$	До обработки* \lg	После обработки средством* \lg	$\lg R$
1.	6,72	2,13	4,59	6,67	1,54	5,13
2.	6,65	1,43	5,22	6,13	1,46	4,67
3.	7,19	1,96	5,23	6,35	1,29	5,06
4.	6,42	0,95	5,47	6,53	1,49	5,04
5.	5,52	1,05	4,47	6,77	0,78	5,99
6.	6,32	1,49	4,9	6,68	1,59	5,12
7.	6,83	1,02	5,81	6,86	1,39	5,47
8.	6,48	1,39	5,09	6,26	1,51	4,75
9.	6,39	1,51	4,88	6,2	1,75	4,45
10.	6,31	1,75	4,56	6,29	1,58	4,71
11.	6,36	1,58	5,54	6,42	1,8	4,62
12.	6,55	1,8	5,43	7,16	1,8	5,36
X _n	6,59 12	1,50 12	5,09 12	6,52 12	1,49 12	5,03 12

Примечание. * Средние значения с правой и левой руки

Для проверки значимости среднего $\lg R$ применен тест Вилкоксона.

Таблица 6 – Статистическое сравнение значений, полученных для эталонной процедуры и процедуры обработки рук

Волонтеры (n)	lgR полученный от		Разница логарифмов	Ряд различий	
	эталонной процедуры	обработки рук средством		без знака	со знаком
1	4,59	5,13	-0,54	1	-1
2	5,22	4,67	0,65	10	10
3	5,32	5,06	0,26	6	6
4	5,47	5,04	0,43	9	9
5	4,47	5,99	-1,52	2	-2
6	4,9	5,12	-0,22	3	-3
7	5,81	5,47	0,34	7,5	7,5
8	5,09	4,75	0,34	7,5	7,5
9	4,88	4,45	0,73	11	11
10	4,56	4,71	-0,15	4	-4
11	5,54	4,62	0,92	12	12
12	5,43	5,36	0,07	5	5
Сумма рядов (+): 68,0					
Сумма рядов (-): 10,0					

При сравнении меньшей суммы рядов (10,0) с полученными значениями из таблицы Вилкоксона для n = 12 при уровне значимости p = 0,1 (n = 12) подсчитанное значение меньше табличного, следовательно разница является достоверной.

ЗАКЛЮЧЕНИЕ

Показано бактерицидное действие средства на музейном тест-штамме *E. coli* K 12 NCTC 10538 в количественном суспензионном методе EN 13727:2003, который использовали для установления активности опытного образца в экспериментальных условиях. Установлено, что дезинфицирующее средство «FARMOL-CID» проявляло высокую бактерицидную активность в нативном состоянии при экспозиции не менее 30 сек (логарифм редукции *E. coli* составлял $> 5,26 \text{ lg}$).

Полученные результаты по определению эффективности гигиенической обработки рук при экспозиции 30 секунд продемонстрировали, что средняя lg-редукции при применении средства «FARMOL-CID» между опытом и эталонной процедурой является значимой, а следовательно, испытательное средство удовлетворяет требованиям.

Таким образом, применение средства «FARMOL-CID» в количестве 3 мл и экспозиции 30 секунд обеспечивает требованиям критериев для гигиенической обработки рук. Основываясь на высокий уровень бактерицидной активности средства «FARMOL-CID» его можно использовать для обработки поверхности кожи для проведения инъекций.

Список литературы

1. EN 12553-2006 Chemical disinfectants and antiseptics. Preservation of microbial strains used for the determination of bactericidal and fungicidal activity. – Brussels: European Committee for Standardization, 2006. – 27 p.
2. EN 13727:2003 Chemical disinfectants and antiseptics. Quantitative suspension test for the evaluation of bactericidal activity for instruments used in medical area. Test method and requirements. – Brussels: European Committee for Standardization, 2006. – 36 p.
3. EN 1499 Chemical disinfectants and antiseptics – Hygienic handwash – Test methods and requirements
4. EN 1500 Chemical disinfectants and antiseptics – Hygienic handrub – Test methods and requirements.

Б звіті про нумеровано аркушів
Зав.лабораторії санітарної мікробіології та
дезінфекціології Сурманцева О.В.

10

20

