

Nr kat.: 10020280

Do celów mikrobiologicznych

Zestaw przeznaczony jest do oznaczenia wrażliwości na antybiotyki bakterii z rodziny *Enterobacteriaceae* na podstawie wzrostu bakterii w przypadku stężeń break-pointowych (wartości granicznych minimalnych stężeń hamujących). Zestaw umożliwia przeprowadzenie 60 badań. Zestaw ten zawiera antybiotyki przeznaczone do leczenia poważnych zakażeń, przede wszystkim w przypadku pacjentów hospitalizowanych. Zestaw nawiązuje do zestawu SENSILAtest G-I, który zawiera antybiotyki podstawowe, przeznaczone do mniej poważnych stanów. Stężenia break-pointowe i interpretacje wrażliwości powstały na podstawie europejskiego standardu Eucast (www.eucast.org) z dnia 05.01.2011. Test oparty jest na zasadzie ponownego nawodnienia antybiotyków w studzienkach za pomocą Nośnika zawiesiny dla SENSILATEST i dodaniu zawiesiny bakterii. Po 18-24 godzinach inkubacji wyniki odczytywane są wizualnie.

Zestaw zawiera:

- 10 płytek testowych
- 1szt. Nośnika zawiesiny dla SENSILATEST w postaci dehydrowanej – uwaga: przed rozpoczęciem pracy należy przygotować !
- Pokrywe z nadrukiem
- 10 szt. PE torebek
- Formularz
- Torebkę do przechowywania

Przechowywanie i data ważności zestawu:

Zestaw zaleca się przechowywać w temperaturze (+15 do +25) °C. Termin ważności podany jest na każdym opakowaniu. Po otwarciu aluminiowego opakowania można niewykorzystane paski przechowywać w torebce do przechowywania wraz z pochłaniaczem wilgoci przez okres maksymalnie 8 dni w temperaturze pokojowej. Nie należy pozostawiać raz otwarte paski bez ochrony. Wilgoć w powietrzu zagraża funkcyjności antybiotyków !!!

Przechowywanie i data ważności Nośnika zawiesiny dla SENSILATEST:

w postaci sproszkowanej zaleca się przechowywać w temperaturze (+15 do +25) °C do daty ważności wyznaczonej na opakowaniu. Po przygotowaniu ważność wynosi 6 miesięcy w temperaturze (+15 do +25) °C. Przygotowany nośnik nie zaleca się przechowywać w niższych temperaturach, mogłoby wtedy nastąpić niepożądane zelowanie nośnika. W przypadku wystąpienia takiej sytuacji, nośnik przed użyciem należy doprowadzić do temperatury pokojowej i dokładnie wstrząsnąć.

Materiały potrzebne do pracy z zestawem, które nie wchodzi w skład zestawu:

- Roztwór sterylnej soli fizjologicznej
- Probówki sterylne
- Pipeta dozująca na 100 µl
- Pipeta na 20 µl
- Densytmierz (np. DensiLaMeter II, Erba Lachema)
- Ciepłarka 37 °C
- Podstawowe wyposażenie laboratoryjne (ezy, markery, palnik, itd.)

Materiały potrzebne do przygotowania Nośnika zawiesiny dla SENSILATEST, które nie wchodzi w skład zestawu:

- Butelka z zakręcanym korkiem
- Pałeczka do mieszania lub mieszadło
- Autoklaw

Ostrzeżenie: Zestaw przeznaczony jest wyłącznie do profesjonalnego zastosowania.
Należy przestrzegać zasad pracy z materiałem zakaźnym !

Sposób postępowania

Ostrzeżenie: Przed rozpoczęciem pracy należy przygotować Nośnik zawiesiny dla SENSILATEST !

Przygotowanie Nośnika zawiesiny dla SENSILATEST:

1 torebka wystarcza dla przygotowania 0,5 l nośnika zawiesiny. Wsypać zawartość torebki do butelki z zakręcanym korkiem. Dodać 0,5 l uprzednio ogrzanej wody destylowanej i zamieszać. Powstałą zawiesinę autoklawować przez 30 minut w 121 °C. Następnie doprowadzić do temperatury pokojowej i ponownie sterylnie wymieszać. Drobną osad na dnie nie ma wpływu na funkcyjność nośnika. Przed zastosowaniem należy sprawdzić pH nośnika. pH nośnika powinno być w granicach 7,5 (± 0,1). W razie potrzeby dostosować pH.

Sposób postępowania z zestawem:

- 1) Przygotować probówkę z 2 - 5 ml sterylnego roztworu soli fizjologicznej pH 5,5 – 6,5.
- 2) Przygotować probówkę z Nośnikiem zawiesiny dla SENSILATEST optymalnie ogrzanym do temp. 37 °C
- 3) Z 18 – 24 godzinnej kultury na agarze krwawym pobrać kilka kolonii i przygotować w roztworze soli fizjologicznej zawiesinę bakteryjną o gęstości 0,5 McF.
(Uwaga: Zastosowanie zawiesiny z wyższą gęstością jest mniejszym błędem niż zastosowanie inokulum, którego gęstość jest niewystarczająca.)
- 4) Pipetować 20 µl zawiesiny bakteryjnej do 4,4 ml Nośnika zawiesiny dla SENSILATEST i dokładnie homogenizować.

Inokulacja:

Płytkę wyjąć z aluminiowej torebki, następnie wyjąć wymaganą ilość pasków potrzebną do badania. Paski z opakowania nie wyjmować wcześniej niż 30 minut przed rozpoczęciem pracy. Resztę niewykorzystanych pasków natychmiast włożyć luzem lub w ramce do torebki do przechowywania (ZIP log torebka), z oryginalnego opakowania należy do torebki do przechowywania przełożyć pochłaniacz wilgoci i torebkę dokładnie zamknąć do kolejnego zastosowania. W ten sposób przechowywane paski należy użyć najpóźniej do 8 dni ! Nie należy pozostawiać otwarte paski bez ochrony. Wilgoć w powietrzu zagraża funkcyjności antybiotyków !!!

Wpisać numery badanych kultur na odpowiednie paski.

Inokulować 100 µl zawiesiny przygotowanej w Nośniku zawiesiny dla SENSILATEST do każdej studzienki paska, najlepiej za pomocą pipety dozującej.

Inkubacja:

Płytkę po inokulacji włożyć do PE torebki, zagiąć otwarty brzeg torebki pod płytkę, aby zapobiec wysychaniu inokulum.

Płytkę włożyć do ciepłarki w temp. 37 °C na 18 – 24 godz.

Ocena:

Płytkę wyjąć z torebki PE. Dla odczytu wzrostu w studzienkach należy wybrać najbardziej optymalny dla siebie sposób:

- 1) wykorzystać pokrywe z nadrukiem, który pokazuje kolejność antybiotyków na pasku.
- 2) odczytać na szarym tle.
- 3) odczytać na tle naturalnego lub sztucznego rozproszonego źródła światła – w tym przypadku można dobrze wykryć nawet ograniczone wzrosty w postaci ziarenek lub lekkiego zmętnienia.



Prosimy o zwrócenie uwagi:

W studzience z kontrolą wzrostu powinien być wzrost !!! Jeżeli nie ma wzrostu, test **NIE MOŻNA OCENIAĆ** ! Kontrola wzrostu nie służy jako studzienka do porównania obecności wzrostu w poszczególnych studzienkach. Jako wzrost ocenia się każdą zmianę w stosunku do absolutnej przejrzystości, także w postaci ziarnistości w studzience, lekkiego zmętnienia lub niecałościowej błonki. Należy odróżnić ziarnistość od ewentualnych pęcherzyków powietrza ! Wyniki wpisać do formularza.

H	G	F	E	D	C	B	A
Kontrola wzrostu	Piperacylina / tazobactam	Meropenem		Cefepim		Ceftazydym	
GC	PIT 16/4	MER 2	MER 8	CEP 1	CEP 4	CAZ 1	CAZ 4
Aztreonam		Tigecyklina		Netilmycyna		Ceftazydym / Klawulanat	
AZT 1	AZT 4	TGC 1	TGC 2	NET 2	NET 4	CZC 0,25/4	CZC 1/4

Interpretacja:

Kontrola wzrostu	GC	+									Wyniki (+/-)	Ocena (S, I, R)
		-	-	S	+	-	I	+	+	R		
Aztreonam	AZT	-	-	S	+	-	I	+	+	R		
Ceftazydym	CAZ	-	-	S	+	-	I	+	+	R		
Ceftazydym/klawulanat	CZC	-	-	S	+	-	I	+	+	R		
Cefepim	CEP	-	-	S	+	-	I	+	+	R		
Meropenem	MER	-	-	S	+	-	I	+	+	R		
Netilmycyna	NET	-	-	S	+	-	I	+	+	R		
Piperacylina/tazobactam	PIT	-	-	S				+		R	x	
Tigecyklina	TGC	-	-	S	+	-	I	+	+	R		

W przypadku jeżeli u wyższego stężenia antybiotyku pojawia się wzrost a u niższego stężenia nie, wrażliwość na ten antybiotyk nie należy oceniać. Ta kombinacja wskazuje na błąd w sposobie postępowania !

Uwagi do interpretacji:

- Oporność na **CAZ** a **AZT** zwraca uwagę na możliwość wytwarzania ESBL. Należy przeprowadzić krążkowo-dyf. test z krążkami cefpodoksym, cefpodoksym/kwas klawulanowy ewent. amoksycylina/kwas klawulanowy i porównać wielkość uzyskanych stref inhibicji.
- Wrażliwość na meropenem (*Enterobacteriaceae*, *P. aeruginosa*, *Acinetobacter sp.*) nie można stosować na pozostałe karbapenemy (imipenem, ertapenem). Ze względu na możliwość powstawania karbapenemaz lub metallobeta-laktamaz należy badać wrażliwość osobno (krążkowo-dyf. test lub gradient MIC).
- Oporność na tigecyklinę należy weryfikować (krążkowo-dyf. test, gradient MIC) oprócz szczepów *Proteus sp.*, *Morganella morgani* a *Providentia spp.*, które są odporne. W zależności na krajowych lub laboratoryjnych standardach można zastosować kolejne kryteria EUCAST Expert rules in antimicrobial susceptibility testing (www.eucast.org).

Kontrola jakości:

Dla kontroli jakości zestawu zalecamy poniżej wymienione szczepy kontrolne. Podczas oceny wyników testowania szczepami kontrolnymi należy kierować się standardem EUCAST.

CCM 3954 <i>Escherichia coli</i> (ATCC 25922)							
GC +	PIT – 16/4	MER – 2	MER – 8	CEP – 1	CEP – 4	CAZ – 1	CAZ – 4
AZT – 1	AZT – 4	TGC – 1	TGC – 2	NET – 2	NET – 4	CZC – 0,25/4	CZC – 1/4

+ wzrost – brak wzrostu

Ewentualnie także szczepy:

- CCM 3955 *Pseudomonas aeruginosa* (ATCC 27853)
- CCM 4223 *Staphylococcus aureus* (ATCC 29213)

Likwidacja zużytego materiału:

Po zużyciu wszystkie płytki należy włożyć do pojemnika dla materiałów zakaźnych i likwidować wg własnych wewnętrznych przepisów, autoklawować lub spalić. Puste papierowe opakowania należy przekazać do recyklingu.

Data ostatniej rewizji: 1.9.2011

Кат. No.: 10020280

Для микробиологии

Набор предназначен для определения антимикробной чувствительности бактерий семейства *Enterobacteriaceae* на основе определения бактериального роста при пограничных (break-point) концентрациях антибиотика при лечении тяжёлых инфекций, особенно у госпитализированных пациентов, а также при выделении полирезистентного штамма (рассчитан на 60 культур). Антибиотики для терапии менее тяжёлых инфекций включены в набор СЕНСИ-ЛА-ТЕСТ Г-I.

Выбор концентрации антибиотика и интерпретация результатов основаны на европейских стандартах EUCAST (www.euCAST.org) от 05.01.2011. Методика включает регидратирование лунок с антибиотиками с помощью суспензионной среды и внесение в них бактериальной суспензии. Результаты чувствительности микроорганизмов учитывают через 18-24 ч инкубации визуально или фотометрически по наличию бактериального роста в микролунках планшета.

Набор Г-II включает:

- 10 планшетов для определения чувствительности;
- 1 пакетик сухой суспензионной среды. ВНИМАНИЕ! Необходимо приготовить перед началом исследования;
- крышку с нанесёнными на нее сокращёнными названиями антибиотиков;
- 10 полиэтиленовых пакетиков;
- бланки для записи результатов;
- пакет для хранения неиспользованных стрипов.

Хранение и срок годности набора:

Рекомендовано хранение набора при 15-25°C. Предельный срок годности обозначен на индивидуальной упаковке каждого планшета. После открытия алюминиевой упаковки необходимо поместить неиспользуемые стрипы в пакет для хранения (пригодны к использованию в случае хранения при комнатной температуре **не более 8 суток**). При переключении неиспользованных стрипов в пакет для хранения необходимо написать на нем название набора, дату вскрытия/дату окончания срока хранения (например, Г-I или Г-II, вскрыто 01.09.11, использовать до 09.09.11), чтобы избежать возможных ошибок в дальнейшем. Хранение открытых планшетов в течение более длительного времени может привести к полной потере активности антибиотиков! Если температура в лаборатории превышает 25°C, набор или невскрытые пакеты лучше переложить в холодильник. В таком случае перед началом работы их следует достать заранее, чтобы довести их температуру до комнатной (в течение 2 ч), чтобы избежать негативного воздействия влажности на антибиотики. Вскрытые пакеты следует хранить только при комнатной температуре.

Хранение и срок годности суспензионной среды:

Сухая суспензионная среда хранится при температуре 15-25°C до достижения предельного срока годности, обозначенного на упаковке. Приготовленную суспензионную среду можно использовать в течение 6 мес при температуре 15-25°C. Не следует хранить приготовленную среду при более низкой температуре, так как это может привести к образованию геля. Если же гель образовался, следует согреть среду при комнатной температуре и встряхнуть перед использованием. Для дальнейшей работы суспензионную среду можно разлить в стерильные пробирки по 4,4 мл.

Материалы и оборудование, необходимые для выполнения теста, которые не входят в набор:

- стерильный физиологический раствор;
- стерильные пробирки;
- механический или автоматический дозатор/степпер;
- прибор для определения мутности бактериальной суспензии (например, Денси-Ла-Метер II) или стандарты мутности;
- термостат, 37°C;
- традиционное оборудование микробиологической лаборатории (петля, маркер, горелка и т. д.)

Материалы и оборудование, необходимые для приготовления суспензионной среды, которые не входят в набор:

- флакон с завинчивающейся крышкой;
- шпатель для смешивания или мешалка;
- автоклав.

ВНИМАНИЕ: Набор предназначен только для профессионального использования!
Соблюдайте правила при работе с инфекционным материалом!

Методика исследования антибиотикочувствительности с применением СЕНСИ-ЛА-ТЕСТ Г-II

ВНИМАНИЕ: Перед началом исследования подготовьте суспензионную среду!

Приготовление суспензионной среды:

Из одного пакетика суспензионной среды готовят 0,5 л суспензионной среды. Во флакон с завинчивающейся крышкой высыпать один пакетик сухой суспензионной среды, добавить 0,5 л подогретой дистиллированной воды, перемешать, проавтоклавируют при температуре 121°C в течение 30 мин. Охладить до комнатной температуры, перемешать в стерильных условиях. Незначительный осадок в нижней части флакона не оказывает влияние на качество среды. Перед применением суспензионной среды измерить pH. Для применения пригодна среда с pH 7,5 (±0,1). При необходимости скорректировать pH.

Приготовление бактериальной суспензии:

1. Приготовить пробирки с 2 - 5 мл физиологического раствора pH 5,5–6,5 комнатной температуры.
2. Приготовить пробирки с 4,4 мл суспензионной среды с оптимальной для процедуры температурой 37°C.
3. Снять несколько колоний 18-24 часовой культуры с кровавого агара и в физиологическом растворе приготовить бактериальную суспензию плотностью 0,5 McF. **Приготовление суспензии более высокой степени мутности не так критично для получаемых результатов, чем менее густая суспензия.**
4. Для приготовления суспензии в пробирки с суспензионной средой (4,4 мл) добавить 20 мкл бактериальной суспензии.

Инокуляция:

Удалите алюминиевую упаковку с планшета. **Внимание! Не вскрывать упаковку планшета ранее, чем за 30 мин до начала инокуляции, чтобы предотвратить негативное влияние влажности на антибиотики.** Отломите необходимое для исследования количество стрипов. Неиспользуемые стрипы и осушитель сразу поместите в пакет для хранения и плотно закройте пластиковую застёжку. **Длительное хранение вскрытого планшета может привести к полной потере активности антибиотиков!**

После вскрытия упаковки используйте стрипы в течение 8 дней! При переключении неиспользованных стрипов в пакет для хранения необходимо написать на нем название набора, дату вскрытия/дату окончания срока хранения (например, Г-I или Г-II, вскрыто 01.09.11, использовать до 09.09.11), чтобы избежать возможных ошибок в дальнейшем.

На стрипе напишите номер исследуемого штамма. Наряду с номером анализа на стрипе необходимо указать и название набора (например, Г-I или Г-II), чтобы избежать возможных ошибок при учете результатов после инкубации. Инокулируйте по 100 мкл приготовленной суспензии в каждую микролунку стрипа с помощью механического или автоматического дозатора/степпера.

Инкубация:

Заполненный планшет вложите в полиэтиленовый пакет, подвернув край пакета для предотвращения испарения во время инкубации (при 37°C в течение 18–24 ч).

Учет результатов:

Достаньте планшет из полиэтиленового пакета, оцените рост в микролунках визуально, выбрав наиболее подходящий способ:

- используя крышку с нанесёнными на ней названиями антибиотиков;
- используя тёмный фон под планшетом;
- проанализировав признаки бактериального роста в проходящем искусственном или естественном свете, так образом можно учесть даже слабый рост в виде зерен или в виде незначительного помутнения.

Для регистрации бактериального роста в лунках планшета также может быть использована автоматизированная методика с использованием планшетного фотометра и ПК, оснащенного программой «Микроб-Автомат» (с последующим переносом данных в «Микроб-2»).

ВНИМАНИЕ!

Для достоверной оценки чувствительности к антибиотику необходимо контролировать наличие бактериального роста в контрольной лунке.

Если в ней роста нет, то результаты не должны учитываться!

Степень мутности в контрольной лунке не должна использоваться для сравнения с мутностью в лунках с антибиотиками.

Любое изменение полной прозрачности следует оценивать как рост, включая небольшие крупинки на дне лунок, легкую опалесценцию или частичный рост в части микролунки. Необходимо отличать пузырьки воздуха в среде от микрогранул. Запишите результаты.

H	G	F	E	D	C	B	A
Контроль роста КР	Пиперациллин/тазобактам	Меропенем		Цефепим		Цефтазидим	
GC	PIT 16/4	MER 2	MER 8	CEP 1	CEP 4	CAZ 1	CAZ 4
Азтреонам		Тигециклин		Нетилмицин		Цефтазидим/клавуланат	
AZT 1	AZT 4	TGC 1	TGC 2	NET 2	NET 4	CZC 0,25/4	CZC 1/4

Таблица интерпретации:

контроль роста	КР	+										Результат: +/-	Оценка (S, I, R)
		S	I	R	S	I	R	S	I	R	S		
азтреонам	AZT	-	-	S	+	-	I	+	+	R			
цефтазидим	CAZ	-	-	S	+	-	I	+	+	R			
цефтазидим/клавуланат	CZC	-	-	S	+	-	I	+	+	R			
цефепим	CEP	-	-	S	+	-	I	+	+	R			
меропенем	MER	-	-	S	+	-	I	+	+	R			
нетилмицин	NET	-	-	S	+	-	I	+	+	R			
пиперациллин/тазобактам	PIT	-	-	S				+		R	x		
тигециклин	TGC	-	-	S	+	-	I	+	+	R			

Если зарегистрирован рост в лунке с высокой концентрацией антибиотика при отсутствии роста в лунке с низкой концентрацией того же препарата, то оценивать такие результаты нельзя, поскольку это свидетельствует об ошибке тестирования. Исследование необходимо повторить.

Интерпретация результатов:

Устойчивость к **цефтазидиму** и **азтреонаму** указывает на возможную продукцию бета-лактамаз расширенного спектра действия (БЛРС, ESBL). Необходимо подтвердить эти результаты диско-диффузионным методом (диски с цефподоксимом и цефподоксимом/клавуланатом, амоксициллином и амоксициллином/клавуланатом).

Чувствительность к **меропенему** (*Enterobacteriaceae*, *P. aeruginosa*, *Acinetobacter sp.*) не должна проецироваться на другие карбапенемы (**имипенем**, **эртапенем**). Продукцию карбапенемаз или металлобеталактамаз следует определить с помощью других тестов (диско-диффузионным методом или методом МПК (например, на E-тесте)).

Резистентность к тигециклину необходимо подтверждать диско-диффузионным методом или МПК (например, на E-тесте), кроме природно-резистентных штаммов *Proteus sp.*, *Morganella morganii* и *Providentia spp.*

Для интерпретации данных могут быть также использованы другие национальные правила и стандарты.

Контроль качества:

Для проведения внутреннего контроля качества могут быть использованы следующие контрольные штаммы.

Предпочтение следует отдать результатам по контрольным штаммам, указанным в рекомендациях EUCAST.

CCM 3954 <i>Escherichia coli</i> (ATCC 25922)							
GC +	PIT – 16/4	MER – 2	MER – 8	CEP – 1	CEP – 4	CAZ – 1	CAZ – 4
AZT – 1	AZT – 4	TGC – 1	TGC – 2	NET – 2	NET – 4	CZC – 0,25/4	CZC – 1/4

+ Наличие роста – Отсутствие роста

Другие рекомендуемые штаммы:

CCM 3955 *Pseudomonas aeruginosa* (ATCC 27853)

CCM 4223 *Staphylococcus aureus* (ATCC 29213)

ATCC – American Type Culture Collection (Американская коллекция микроорганизмов)

CCM – Чешская коллекция микроорганизмов

ГМСК – Государственный НИИ стандартизации и контроля медицинских биологических препаратов им. Л. А. Тарасевича, г. Москва, телефон 8 (499) 241-31-19

Меры предосторожности:

Компоненты набора не содержат опасных веществ.

Дезинфекция:

После употребления тест-системы подлежат обеззараживанию в дезинфицирующем растворе либо автоклавированию.

Бумажную упаковку сдайте в макулатуру.

Дата проведения последнего контроля: 1.9.2011

Cat. No.: 10020280

For microbiology

The kit is designed to test antimicrobial susceptibility of bacteria from *Enterobacteriaceae* family on the basis of bacterial growth at breakpoint concentrations. The kit contains 60 detection strips.

The antibiotics in this kit are aimed for treatment of serious infection especially in hospitalized patients. Antibiotics for less serious infections are included in the kit SENSILATEST G-I.

Breakpoint concentrations and interpretation of sensitivities were determined on the basis of the European standard EUCAST (www.eucast.org) dated from 5.1.2011. The test is based on the rehydration of antibiotics in the wells with Suspension medium for SENSILATEST and addition of bacterial suspension. The results are read visually after 18-24 hours of incubation.

The kit contains:

- 10 plates for examination
- 1 pc of Suspension medium for SENSILATEST in dehydrated form – Attention: It is necessary to prepare it before testing!
- A lid
- 10 pc of PE bags
- Record sheet
- Storage bag

Storage and expiration of the kit:

It is recommended to store the kit at (+15 to +25) °C. The date of expiration is indicated on each package. After the aluminium package is opened, it is possible to insert any unused strips into a storage bag with desiccant at the room temperature for a period of maximum 8 days. Mark the storage bag with a type of stored strips (e.g. G-I, G-II etc.) to avoid mistake in their further usage. **Don't leave opened strips unprotected!!! Exposure to open air leads to antibiotic activity failure!!!** In case that laboratory is not able to keep kits at recommended room temperature (not exceeding 25 °C), it is better to keep kits in refrigerator (+2 to +8) °C. Then it is necessary to leave plate at room temperature for 2 hours before the use to avoid water condensation.

Storage and expiration of Suspension medium for SENSILATEST:

It can be stored in powder form at (+15 to +25) °C till the date indicated on the package. The expiration of the Suspension medium for SENSILATEST is 6 months at (+15 to +25) °C after it was prepared into a liquid form. Do not store the prepared medium at lower temperatures as it can lead to formation of gel in the media. If such a situation occurs, adjust the medium to room temperature and shake it thoroughly before the use.

Material required to perform a test, not included in the kit:

- Sterile physiological solution
- Sterile tubes
- An stepper pippete for dosage of 100 µl
- A pippete for dosage of 20 µl
- Densitometer (e.g. DENSILAMETER Erba Lachema)
- Incubator 37 °C

Material required to prepare Suspension medium for SENSILATEST, not included in the kit:

- A screw top bottle
- A mixing stick or a stirrer
- Autoclave

Caution: *The kit is for professional use only!
Respect the rules for work with infectious material!*

Instructions for Use

Caution: *Prepare the Suspension medium for SENSILATEST before you start testing!*

Preparation of Suspension medium for SENSILATEST:

One bag is sufficient to prepare 0.5 L of Suspension medium for SENSILATEST. Pour the bag content in to a screw top bottle. Add 0.5 L of preheated distilled water and stir it. Autoclave the prepared suspension for 30 minutes at 121 °C. Cool it to room temperature and stir it again under sterile conditions. A small precipitate at the bottom does not influence the function of the medium. Check the pH of the medium before the use. pH of the medium must be 7,5 (± 0,1). Adjust pH if necessary.

Instructions to use the kit:

- 1) Prepare a tube with 2 - 5 ml of physiological solution of pH 5.5 – 6.5.
- 2) Prepare a tube with Suspension medium for SENSILATEST optimally preheated to 37 °C.
- 3) Remove few colonies from 18 – 24 hour culture on blood agar and prepare a bacterial suspension of density of 0.5 on McF scale in physiological solution.
Overestimation of suspension density is smaller error than its underestimation.
- 4) Inoculate 20 µl of bacterial suspension into 4.4 ml of Suspension medium for SENSILATEST and homogenise well.

Inoculation:

Remove a plate from aluminium bag. Remove required number of strips for examination. Do not remove the strips from the package earlier than 30 minutes before you start the work. Insert any unused strips into a ZIP log bag. Transfer a desiccant bag from the original package into a ZIP log bag and close it for later use. Use the strips stored in this way within 8 days! Mark the storage bag with a type of stored strips (e.g. G-I, G-II etc.) to avoid mistake in their further usage. **Don't leave opened strips unprotected!!! Exposure to open air leads to antibiotic activity failure!!!**

Record numbers of the examined strains on the corresponding strips. Mark the frame with a type of strip (e.g. G-I, G-II etc.) to avoid mistake in reading results after incubation.

Inoculate 100 µl of suspension in Suspension medium for SENSILATEST into each well of the strip with the help of automatic stepper pippete.

Incubation:

Insert the inoculated plate into a PE bag. Fold the open end of the bag under the plate to prevent evaporation during the incubation. Incubate the plate at 37 °C for 18 – 24 hours.

Evaluation:

Remove the plate from the PE bag. To read the growth in the microwells, choose a way which is the most convenient for you:

- 1) Use the lid with imprinted antibiotics sequence.
- 2) Read against a grey background.
- 3) Read against natural or artificial dispersed light – you can detect even limited growth in a form of grains or light turbidity.



Please read with attention:

You must see a growth in a control well! If the growth is not present, the test MUST NOT be evaluated! However, the growth control is not used to compare the presence of the growth in individual wells with antibiotics. Every change from a total transparency is evaluated as growth, including small grains of growth in a well, light turbidity or partial growth covering only a part of a well. Beware to differentiate grains of growth from media bubbles. Record the results.

H	G	F	E	D	C	B	A
Growth control	Piperacilin / tazobactam	Meropenem		Cefepime		Ceftazidime	
GC	PIT 16/4	MER 2	MER 8	CEP 1	CEP 4	CAZ 1	CAZ 4
Aztreonam		Tigecyclin		Netilmicin		Ceftazidime / clavulanate	
AZT 1	AZT 4	TGC 1	TGC 2	NET 2	NET 4	CZC 0,25/4	CZC 1/4

Interpretation table:

											Results:+/-	Evaluation (S, I, R)
Growth control	GC	+										
Aztreonam	AZT	-	-	S	+	-	I	+	+	R		
Ceftazidime	CAZ	-	-	S	+	-	I	+	+	R		
Ceftazidime / clavulanate	CZC	-	-	S	+	-	I	+	+	R		
Cefepime	CEP	-	-	S	+	-	I	+	+	R		
Meropenem	MER	-	-	S	+	-	I	+	+	R		
Netilmicin	NET	-	-	S	+	-	I	+	+	R		
Piperacilin/tazobactam	PIT	-		S				+		R	x	
Tigecyclin	TGC	-	-	S	+	-	I	+	+	R		

If there is a growth at a higher concentration of an antibiotic and no growth at a lower concentrations of the same antibiotic, do not evaluate susceptibility to this antibiotic. This combination shows an error in the procedure!

Resistance to CAZ and AZT indicates possibility of ESBL production. It is necessary to perform disk diffusion test with disks cefpodoxim, cefpodoxim/clavulanate event, amoxicillin, amoxicillin/clavulanate and compare size of inhibition zones.

Sensitivity to MER (Enterobacteriaceae, P. aeruginosa, Acinetobacter sp.) cannot be applied to other carbapenems (IMI, ERT). With regard to possible carbapenemase or metallo-beta-lactamase production is necessary to test sensitivity separately by disk test or gradient MIC test (e.g E-test).

Resistance to TGC is necessary to be confirmed by disk test or gradient MIC except of *Proteus sp.*, *Morganella morganii* and *Providencia spp. strains*, which are RESISTANT.

Depending on national or laboratory standards, other criteria described in EUCAST Expert Rules in Antimicrobial Susceptibility Testing can be used.

Quality control:

Control strains can be used for internal testing of functionality of the antibiotics in the laboratory. Please refer to the acceptable limits for quality control strains according to EUCAST.

CCM 3954 <i>Escherichia coli</i> (ATCC 25922)							
GC +	PIT – 16/4	MER – 2	MER – 8	CEP – 1	CEP – 4	CAZ – 1	CAZ – 4
AZT – 1	AZT – 4	TGC – 1	TGC – 2	NET – 2	NET – 4	CZC – 0,25/4	CZC – 1/4

+ growth – no growth

Other recommended control strains:

CCM 3955 *Pseudomonas aeruginosa* (ATCC 27853)

CCM 4223 *Staphylococcus aureus* (ATCC 29213)

ATCC – American Type Culture Collection

CCM – Czech Collection of Microorganisms

Health protection:

Components of the kit do not contain any dangerous substances.

Disposal of the used material:

Insert the used plate into the vessel intended for the infectious material and autoclave or destroy it by incineration.

Put paper packaging waste to recycling.

Date of last revision: 1.9.2011