

Цель занятия: Ознакомление студентов с ролью полиморфных вариантов генов, кодирующих ферменты II фазы биотрансформации лекарственных средств, в фармакологическом ответе.

Основные вопросы:

- 1. Ферменты II фазы биотрансформации лекарственных средств.
- 2. УДФ-глюкуронилтрансфераза (UGT).
- 3. N-ацетилтрансфераза и Тиопурин S-метилтрансфераза.
- 4. Сульфотрансфераза (SULT) и Эпоксидгидроксилаза (EPAX).
- 5. Глутатион-S-SH-трансфераза.

Ферменты II фазы биотрансформации лекарственных средств.

Во II фазе биотрансформации лекарственных средств осуществляется конъюгация их или их метаболитов с эндогенными веществами с образованием гидрофильных конъюгатов.

УДФ-глюкуронилтрансфераза (UGT).

Глюкуронирование является наиболее важной реакцией II фазы метаболизма лекарств.

К лекарственному средству присоединяется УДФ за счет катализа с помощью ферментов УДФ— глюкуронилтрансфераз, включающих два семейства и более 20 изоферментов.

Они катализируют большое число лекарств (морфин, хлорамфеникол, парацетамол и др.), их метаболитов, гормонов, пестицидов, канцерогенов.

УДФ-глюкуронилтрансфераза (UGT).

Физиологической функцией UGT является глюкуронирование эндогенных соединений (например, билирубина).

Глюкуронированию подвергаются лекарственные средства из следующих групп: фенолы (пропофол, парацетамол); спирты (хлорамфеникол, кодеин, оксазепам); алифатические амины (ламотриджин, амитриптилин); карбоновые кислоты (фенилбутазон и др.); карбоксильные кислоты (напроксен, кетопрофен).

УДФ-глюкуронилтрансфераза (UGT).

Наследственное нарушение глюкуронирования билирубина наблюдается при синдромах Жильбера и Криглера-Найяра.

Мутации в гене UGT1 приводят к синтезу UGT с активностью на 25-30% меньшей по сравнению с нормой, поэтому у больных с синдромом Жильбера наблюдается снижение клиренса толбутамида, парацетамола, рифампицина.

N-ацетилтрансфераза катализирует реакцию ацетилирования ряда ЛС, в том числе изониазида, сульфаниламидов, прокаинамида, гидралазина и др.

Выделено два изофермента N-ацетилтрансферазы: N-ацетилтрансфераза 1 (NAT1) и N-ацетилтрансфераза 2 (NAT2).

Изофермент NAT1 ацетилирует небольшое количество ариламинов и не обладает генетическим полиморфизмом.

Таким образом, основной фермент ацетилирования – изофермент NAT2.

Ген NAT2 локализован в хромосоме 8р23, известно более 20 мутантных аллелей.

В зависимости от активности фермента NAT2 все люди разделяются на «быстрых», «промежуточных» и «медленных» ацетиляторов.

Впервые фармакогенетические закономерности NAT2 были установлены в 1960-е годы на примере лечения изониазидом больных туберкулезом.

Было отмечено, что у «медленных» ацетиляторов в связи с накоплением (кумуляцией) изониазида чаще наблюдаются полиневриты.

Так, у «медленных» ацетиляторов период полувыведения изониазида составляет 3 ч, в то время как у «быстрых» ацетиляторов 1,5 ч. То есть, механизм токсического действия препаратов связан с медленным выведением лекарств из-за сниженной скорости ацетилирования, а следовательно, и выведения препарата. Происходит накопление препарата.

Распределение индивидов по скорости ацетилирования представлено на рисунке 1.

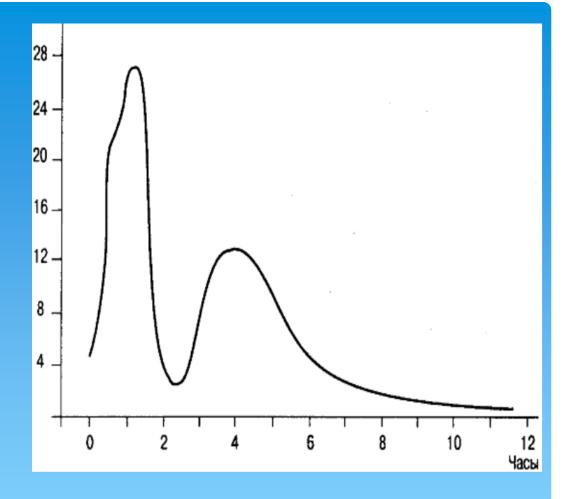


Рисунок 1. Распределение индивидов по скорости ацетилирования изониазида: по оси абсцисс – время после введения, часы; по оси ординат – число лиц (Бочков Н.П. с соавт, 2011).

При применении изониазида для лечения туберкулеза в составе комбинированной терапии у «медленных» ацетиляторов закрытие полостей в легких идет быстрее.

«Медленные» ацетиляторы являются гомозиготами по «медленной» аллели гена NAT2, а быстрые метаболизаторы – гомозиготами либо гетерозиготами по «быстрой» аллели гена NAT2.

Позднее было показано, что полиморфизм ацетилирования характерен не только для изониазида, но и для гидралазина и сульфаниламидов. Позже было обнаружено, что в этот список входят несколько десятков ЛС.

Применение прокаинамида и гидралазина у «медленных» ацетиляторов гораздо чаще вызывает поражение печени (гепатотоксичность).

Получены данные о том, что фенотип «быстрого» ацетилирования чаще встречается у светлоглазых и светловолосых людей.

Также описан феномен снижения частоты встречаемости «медленных» ацетиляторов с севера на юг.

Распространенность «медленных» ацетиляторов широко варьирует от 10-15% среди монголоидов до 50% среди представителей европеоидной расы.

Только с конца 80-х гг. начали идентифицировать мутации гена NAT2, приводящие к «медленному» ацетилированию.

На сегодняшний день известно около 15 мутантных аллелей гена NAT2.

Все эти мутации наследуются по аутосомно-рецессивному типу. Тип ацетилирования определяют как методами фенотипирования, так и генотипированием NAT2.

В качестве маркерных субстратов ацетилирования широко используются дапсон и сульфадимидин.

Отношение концентрации моноацетилдапсона к концентрации дапсона в плазме крови через шесть часов после введения препарата менее 0,35 характерно для медленных ацетиляторов, а более 0,35 – для быстрых ацетиляторов.

В случае если в качестве маркерного субстрата используется сульфадимидин, наличие менее 25% сульфадимидина в плазме через шесть часов и менее 70% в моче, собранной через 5-6 ч после введения препарата, говорит о фенотипе медленного ацетилирования.

Тиопурин S-метилтрансфераза.

Реакцию S-метилирования катализирует фермент Тиопурин S-метилтрансфераз (ТПМТ). Это основной путь метаболизма эффективных цитостатиков (меркаптопурина, азатиоприна и тиогуанина).

Ген ТРМТ хорошо изучен (локализован в хромосоме 6q22.3). Хотя низкая эффективность ТПМТ наследуется по аутосомно-рецессивному типу, повышенная чувствительность к тиопуринам отмечается не только у гомозигот, но и у гетерозигот.

Тиопурин S-метилтрансфераза.

Известно 8 различных аллелей, кодирующих фермент с низкой активностью, что ведет к нарушению метаболизма меркаптопурина. При наличии таких аллелей требуется снижение стандартной дозы цитостатика в 2-4 раза.

Распространенность гомозигот по всем аллельным вариантам гена ТРМТ среди европейского и афроамериканского населения составляет 4-5%.

Безопасные дозы меркаптопурина для пациентов гомозигот по мутантным аллелям в 10-15 раз ниже средне терапевтических, для гетерозигот – в 2-4 раза.

Сульфотрансфераза (SULT).

В организме человека сульфатированию подвергаются фенолы (экзогенные), гормоны щитовидной железы, катехоламины, некоторые стероидные гормоны.

Идентифицировано 40 изоферментов SULT, которые кодируются 10 генами.

С фармакогенетической точки зрения наибольший интерес представляют две формы изофермента.

SULT1A1 метаболизирует парацетамол, морфин, продукты распада лидокаина, эстрадиол и другие лекарственные препараты фенольной структуры.

Сульфотрансфераза (SULT).

Субстратами SULT1A3 являются допамин, серотонин, норэпинефрин и некоторые другие соединения.

Хотя обнаружен широкий генетический полиморфизм SULT, данных об ассоциации полиморфизмов генов этих ферментов с дозами соответствующих лекарственных препаратов пока не выявлено.

Эпоксидгидроксилаза (ЕРАХ).

Реакцию водной каньюгации, важнейшую в детоксикации большого количества ксенобиотиков, катализирует фермент эпоксидгидроксилаза (EPAX).

Известны две его изоформы и их гены.

Большая часть водной конъюгации токсических метаболитов лекарственных препаратов (например, фенитоина) осуществляется с помощью EPAX1. Обнаружен генетический полиморфизм EPAX1.

Эпоксидгидроксилаза (ЕРАХ).

Точечная мутация является причиной снижения активности фермента (меньше 30% от нормы), что ведет к повышенному риску врожденных пороков развития, если женщина во время беременности принимает фенитоин.

Медленный аллель mEPHX1 встречается примерно у 6% европейского населения. У носителей мутаций нарушен процесс окисления ксенобиотиков.

Выявлена ассоциация этого аллеля с заболеваниями органов дыхания, особенно у курильщиков (рак, эмфизема, обструктивные пневмонии), а также с нарушениями в репродуктивной системе (спонтанные аборты, рак яичников).

Глутатион-S-SH-трансфераза.

Среди лекарственных препаратов конъюгации с глутатионом подвергаются этакриновая кислота и гепатотоксический метаболит парацетамола – N-ацетилбензохинонимин, превращающиеся в нетоксические соединения.

Конъюгацию с глутатионом катализируют ферменты глутатион-S-SH-трансферазы (GST).

Глутатион-S-SH-трансфераза.

Глутатионопосредованная детоксикация имеет важнейшее значение в сохранении резистентности клеток к перекисному окислению липидов, алкилированию белков, освобождению от свободных радикалов, а также она предотвращает поломки ДНК.

Таким образом, глутатион-S-SH-трансферазы прежде всего представляют интерес с экотоксикологической точки зрения.

Их значение в фармакогенетике требует дальнейшего изучения.

Вопросы для контроля изучаемого материала:

- 1. Ферменты II фазы биотрансформации лекарственных средств.
- 2. УДФ-глюкуронилтрансфераза (UGT).
- 3. N-ацетилтрансфераза и Тиопурин S-метилтрансфераза.
- 4. Сульфотрансфераза (SULT) и Эпоксидгидроксилаза (EPAX).
- 5. Глутатион-S-SH-трансфераза.

Рекомендуемый список литературных источников

- 1. Мустафин Р.Н., Гилязова И.Р., Тимашева Я.Р., Хуснутдинова Э.К. Основы фармакогенетики: учеб. пособие: /Уфа: ФГБОУ ВО БГМУ Минздрава России, 2020. 116 с.
- 2. Бочков, Н.П. Клиническая генетика: учебник / Н.П. Бочков, В.П. Пузырев, С.А. Смирнихина; под ред. Н.П. Бочкова. 4-е изд., доп. и перераб. Москва: ГЭОТАР-Медиа, 2018. 592 с.
- 3. Прокофьева, Д.С. Фармакогенетика: учебное пособие / Д.С. Прокофьева, А.Х. Нургалиева, Д.Д. Надыршина, Э.К. Хуснутдинова. Уфа: РИЦ БашГУ, 2017. 100 с.
- 4. Allocati, N. Glutathione transferases: substrates, inihibitors and pro-drugs in cancer and neurodegenerative diseases / N. Allocati, M. Masulli, C. Di Ilio, L. Federici // Oncogenesis. 2018. Vol. 7(1). P. 8–8. doi:10.1038/s41389-017-0025-3
- 5. Боброва, О.П. Значение полиморфизма гена MDR1 для индивидуализации анальгетической терапии в онкологии / О.П. Боброва, Н. Шнайдер, Д. Сычёв, М. Петрова Фармакогенетика и фармакогеномика. 2017.- № 1. С. 25–29.