

Targeting Hepatic Stellate Cells Using Valsartan and Imatinib Nanomedicine in Experimentally Induced Liver Fibrosis in Rats

Thesis submitted for the partial fulfillment of doctor of philosophy
degree in pharmaceutical science
(Pharmacology and Toxicology)

Presented By:

Nesrine Saeid Ibrahim Abdel Quader El-Mezayen

Master degree in Pharmacology & Toxicology (2014)

Assistant lecturer of Pharmacology & Toxicology

Faculty of Pharmacy–Pharos University in Alexandria

Under the Supervision of:

Prof. Dr. Aiman S. El-Khatib

Professor of Pharmacology and
Toxicology

Faculty of Pharmacy
Cairo University

Prof. Dr. Mahmoud M. Khattab

Professor of Pharmacology and
Toxicology

Faculty of Pharmacy
Cairo University

Prof. Dr. Thanaa I. Shalaby

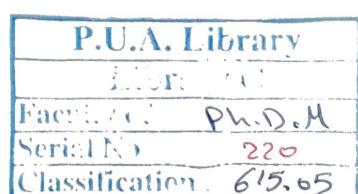
Professor of Medical Biophysics
Medical Research Institute
Alexandria University

Asst. Prof. Wessam F. El-Hadidi

Assistant Professor
Pharmacology and Experimental
Therapeutics
Medical Research Institute
Alexandria University

**Faculty of Pharmacy
Cairo University**

2018



الملخص العربي

بعد تلief الكبد مشكلة صحية خطيرة واسعة الانتشار على مستوى العالم. حتى الآن لم يتم اعتماد اي من العقارات المختبرة المضادة للتليف كعلاج لتليف الكبد نظراً لعدم التخصص النسيجي و قلة تركيز العقار في العضو المستهدف. الابحاث المكثفة عن الخلايا والعوامل المسببة للتليف التي تحكم في تكون التليف البدي القت الضوء على حققتين متفق عليهما دولياً؛ الأولى هي القررة المحتملة على تجديد الكبد و عكس تليف الكبد و أما الثانية فهي ان الخلايا الكبدية النجمية (الخلايا الكبدية الوحيدة المخزنة لفيتامين A) هي الخلايا الرئيسية المتحكمة في حدوث تليف الكبد. ان التلف الكبدي المزمن يؤدي الى تشويط الخلايا الكبدية النجمية و تميزها الى خلايا شديد التكاثر مع فقد القدرة على تخزين فيتامين A. هذه الحقائق مهدت الطريق الى فكرة ان العلاج الموجه للخلايا الكبدية النجمية قد يمثل علاجاً شافياً لهذه الحالة المميتة القابلة للانعكاس.

إن عقاري الفالسارتان والإيماتينيب يعدان مرشحين جيدين لاستهداف الخلايا الكبدية النجمية، حيث أن الفالسارتان منشط عكسي لمستقبل انجيوتنسين 2 من النوع الأول (AT1R) المتواجد بكثرة على الخلايا الكبدية النجمية. كما أنه منشط جزئي للمستقبلات المستحبطة لمستقبل البيروكسيزوم-جاما (PPAR- γ) الناضبة من الخلايا الكبدية النجمية. ومن جانب آخر فإن عقار الإيماتينيب يعتبر مانعاً لمستقبل التيروروزين كاينز والذي يمنع مسارين أساسيين مؤثرين لتليف الكبد و هما: عامل النمو المشتق من الصفاح (PDGF) و عامل النمو المتحول-بيتا (TGF- β)، و بذلك فإن كل العقارين لديهما فعالية محتملة ضد تليف الكبد. إلا أن فعالية عقار الفالسارتان على كل من AT1R و PPAR- γ تتطلب قدرة عالية على التخلل والتي يقتصر إليها عقار الفالسارتان. كما أن فعالية علاج الإيماتينيب التقليدي يعودها التركيز القليل للعقار في النسيج المستهدف و زيادة السمية للأنسجة الأخرى و بالأخص القلب، الرئة و الكبد.

وفي ضوء ما تقدم فإن في الدراسة الحالية تم استغلال قدرة الخلايا الكبدية النجمية النشطة على تخزين فيتامين A كآلية لاستهدافها باستخدام ليبزومات مقرونة بفيتامين A بعد تحميelaها بأي من عقار الفالسارتان أو الإيماتينيب. باستخدام نمذجة تليف الكبد المستحدث في الجرذان برابع كلوريد الكربون فإننا نهدف إلى إثبات أن الليبزومات المقرونة بفيتامين A التي تم إعدادها قادرة على استهداف الكبد و بالأخص الخلايا الكبدية النجمية. بالإضافة إلى أننا بغرض توضيح بعض الآيات المستقبل المحتملة ، التحقق من الفعالية المضادة للتليف و احتمالية عكس تلف الخلايا الكبدية لعالجي الفالسارتان و الإيماتينيب الموجهين للخلايا الكبدية النجمية بالمقارنة بالصورة التقليدية و الليبزومات المقرونة بفيتامين A لكليهما

و لإجراء هذه الدراسة تم تحضير ليبزومات محمولة بعقار الفالسارتان مقرونة بفيتامين A (VLC) و كذلك ليبزومات محمولة بعقار الإيماتينيب مقرونة بفيتامين A (ILC) تحضيراً أمثلًا من حيث الخصائص الشكلية (تم التأكيد منها عن طريق الميكروسكوب الإلكتروني)، الخصائص الفيزيوكيميائية (الحجم الجسيمي، الشحنة و معامل التشتت المتعدد)، فعالية انجذاب العقار داخل الليبزومات و تحرر العقار من الليبزومات معملاً ثم تم استخدام تلief الكبد عن طريق حقن ١,٥ مل/كجم رابع كلوريد الكربون سبق تخفيفه بزيت الزيتون بنسبة ١:١ في الغشاء البريتواني مرتين أسبوعياً لمدة ستة أسابيع.

كما أنه تم إثبات التراكم التفضيلي للتركيبات التي تم اختيارها عن طريق تتبع ليبزومات محمولة بصبغة النيل الأحمر و مقرونة بفيتامين A (NRLC) بعد حقتها في الغشاء البريتواني أو إعطاءها عن طريق الفم لجرذان قد سبق استخدام تلief الكبد بها عن طريق التصوير الفسفوري للحيوانات الحية. بالإضافة إلى أنه تم تتبع NRLC باستخدام الميكروسكوب متعدد البؤر داخل أنسجة الكبد المجمدة التي أظهرت كمية فسفورية ضخمة في تجربة التصوير الفسفوري للحيوانات الحية. كما تم صبغ الخلايا الكبدية النجمية في تلك الأنسجة المجمدة للكب مناعياً و فسفوريًا باستخدام جسم مضاد PDGFR- β مقرن بمادة فسفورية. كمية التركيبة التي تم إيصالها للكب بالمقارنة بالأعضاء الأخرى تم قياسها بوسيلة مختلفة لكل عقار؛ بالنسبة لعقار الفالسارتان تم قياس الشدة الفسفورية في الأعضاء التي تم فصلها و هي الكبد، الكلية، القلب، الرئة، الطحال، المخ و الأمعاء في نقاط وقته مختلفة من جرذان تم اعطاؤها NRLC عن طريق الفم. أما بالنسبة لعقار الإيماتينيب فإن التوزيع الحيوي ILC في الأعضاء المختلفة بعد مدة واحدة في الغشاء البريتواني تم قياسها في الوقت المقرر لأقصى تراكم في الكبد في تجربة التصوير الفسفوري للحيوانات الحية باستخدام تقنية الـ HPLC.

ثم تم بدء تقسيم المجموعات العلاجية لكل عقار كالتالي:

١. العلاج بعقار الفالسارتان

من أجل دراسة فعالية الصور العلاجية المختلفة لعقار الفالسارتان، تم استخدام ٤ جرذاً أليضاً أوزانها (200 ± 20) جراماً، ستة عشرة منهم تم اعتبارها مجموعة طبيعية وبسيطة وقد تم تقسيمها إضافياً إلى مجموعتين كل منها تكونت من ثمان جرذان؛ مجموعة تم إعطاؤها ١ ملي من الليزومات غير المحملة والأخرى تم إعطاؤها ١ ملي من الليزومات غير المحملة والمقرونة بفيتامين أ عن طريق الفم.

تم استخدام تلief الكبد في ٣٢ جرذاً تم تقسيمهم عشوائياً إلى ٤ مجاميع (كل مجموعة تتكون من ٨ جرذان) على النحو الآتي:

مجموعة ضبط مصابة بتلief الكبد ولا تتلقى علاجاً؛ حيث أعطيت الجرذان ١ ملي من ١% ثانوي ميثيل أكسيد الكبريت يومياً عن طريق الفم.

مجموعة معالجة بعقار الفالسارتان التقليدي؛ حيث عولجت الجرذان باعطائها ١ ملي من الفالسارتان المعلق في ١% ثانوي ميثيل أكسيد الكبريت بجرعة قدرها ٤٠ مجم/كجم يومياً عن طريق الفم.

مجموعة معالجة بعقار الفالسارتان الليبوزومي؛ حيث عولجت الجرذان باعطائها ١ ملي من عقار الفالسارتان الليبوزومي بجرعة تعادل ٤٠ مجم/كجم من الفالسارتان يومياً عن طريق الفم.

مجموعة معالجة بعقار الفالسارتان الليبوزومي المقرن بفيتامين أ؛ حيث عولجت الجرذان باعطائها ١ ملي من عقار الفالسارتان الليبوزومي المقرن بفيتامين أ بجرعة تعادل ٤٠ مجم/كجم من الفالسارتان يومياً عن طريق الفم.

٢. العلاج بعقار الإيماتينيب

فعالية الصور العلاجية المختلفة لعقار الإيماتينيب تم دراستها باستخدام ٨ جرذاً أليضاً أوزانها (200 ± 20) جراماً، ستة عشرة منهم تم اعتبارها مجموعة طبيعية وبسيطة وقد تم تقسيمها إضافياً إلى مجموعتين كل منها تكونت من ثمان جرذان؛ مجموعة تم إعطاؤها ١ ملي من الليزومات غير المحملة والأخرى تم إعطاؤها ١ ملي من الليزومات غير المحملة والمقرنة بفيتامين أ عن طريق الحقن في الغشاء البريتوبي.

تم استخدام تلief الكبد في ٣٢ جرذاً تم تقسيمهم عشوائياً إلى ٤ مجاميع (كل مجموعة تتكون من ٨ جرذان) على النحو الآتي:

مجموعة ضبط مصابة بتلief الكبد ولا تتلقى علاجاً؛ حيث أعطيت الجرذان ١ ملي من المياه منزوعة الأيونات يومياً عن طريق الحقن في الغشاء البريتوبي.

مجموعة معالجة بعقار الإيماتينيب التقليدي؛ حيث عولجت الجرذان باعطائها ١ ملي من محلول الإيماتينيب الذائب في مياه منزوعة الأيونات بجرعة قدرها ٢٠ مجم/كجم يومياً عن طريق الحقن في الغشاء البريتوبي.

مجموعة معالجة بعقار الإيماتينيب الليبوزومي؛ حيث عولجت الجرذان باعطائها ١ ملي من عقار الإيماتينيب الليبوزومي بجرعة تعادل ٢٠ مجم/كجم من الإيماتينيب يومياً عن طريق الحقن في الغشاء البريتوبي.

مجموعة معالجة بعقار الإيماتينيب الليبوزومي المقرن بفيتامين أ؛ حيث عولجت الجرذان باعطائها ١ ملي من عقار الإيماتينيب الليبوزومي المقرن بفيتامين أ بجرعة تعادل ٢٠ مجم/كجم من الإيماتينيب يومياً عن طريق الحقن في الغشاء البريتوبي.

جميع الأدوية والمذيبات تم إعطاؤها لمدة ٦ أسابيع متتالية. وفي نهاية مدة الدراسة تم تخدير الجرذان وسحب عينات الدم منها. ثم تم فصل عينات مصل الدم واستخدمت لقياس مستوى الألانين أمينوترايسفيريز (ALT) والأسبارات أمينوترايسفيريز (AST) والزلال. كما تم فصل عينات البلازما لتعيين زمن البرواثروبسين (PT). وبعد ذلك تم نبض الجرذان واستئصال الكبد ثم إعداد شرائح الأنسجة للصبغ بثلاثية صبغة ماسون ومن ثم فحصها هستوباثولوجيًّا وتصنيفها طبقاً لتصنيف إسحاق (وذلك لجميع المجموعات). بعض الشرائح تم صبغ مستقبل الماس

(Mas) بها بالصيغة المناعية الهستوكميائية (و ذلك لمجموعات العلاج بعقار الفالسارتان) أو صبغ β -PDGFR بها بالصيغة المناعية الفسفورية (و ذلك لمجموعات العلاج بعقار الإيماتينيب). جميع الأنسجة المصبوغة تم قياس العنصر المصبوغ بها كمياً عن طريق برنامج imageJ. و لجميع المجموعات تم استخدام الكبد أيضاً لقياس مستوى كل من ماتركس ميتايلوبروتينيز-٢ (MMP-2)، γ -PPAR و TGF- β باستخدام تقنية ELISA. كما تم قياس مستوى كل الهيدروكسي بروتين (HP) بيكريماينياً.

و قد أبرزت نتائج هذا البحث أن VLC و ILC التي تم إعدادها عبارة عن حويصلات كروية بأحجام نانو تقل عن ٢٠٠ نانومتر مما يساعد على توجهها تلقائياً للكلب. كما أنها يعودوا لليزومات كاتيونية مما يجعلها تفضل التوجه للخلايا الكبيبة النجمية أيضاً يساعدها على الارتباط الغشاء الخلوي و امتصاصها نورياً.

كما أن تتبع NRLC التي تم إعطاؤها للجرذان عن طريق الفم أو بالحقن في الغشاء البريتوني قد أسفر عن تجمعها في الكلب وبالخصوص في الأماكن المتلفة بالكلب. و بقياس الشدة الفسفورية كمياً في الأعضاء المستأصلة بعد إعطاء NRLC عن طريق الفم فقد وجد ترکزها في الكلب بكمية كبيرة و في الأمعاء بدرجة أقل و قد استمر تواجدها حتى ستة أيام و دل ذلك على أنه تم امتصاصها عن طريق الخلايا المعاوية النجمية و التي كانت بمثابة مخزن يطلق سراحها ببطء مع مرور الوقت. كما أكد الشخص بالميكروسكوب متعدد البؤر لأنسجة الكلب المجمدة، التي تم صبغ الخلايا الكبيبة النجمية بها و التي احتوت على كمية كبيرة من NRLC، استهداف NRLC للخلايا الكبيبة النجمية و أيضاً أكد امتصاصها نورياً. أما بالنسبة للتوزيع البيولوجي لILC بع حقتها لمرة واحدة في الغشاء البريتوني فقد كشف عن ترکزها في الكلب بقدر ١٣,٥ مرة أكثر من عقار الإيماتينيب التقليدي بالإضافة إلى توزيع ILC متوزعاً بيولوجياً محدوداً للأعضاء الأخرى بما فيها القلب و الرئة مما عكس تضليل الآثار الجانبية.

وقد أسفر علاج الجرذان المصابة بتليف الكلب باستخدام VLC، عقار الفالسارتان الليبوزومي أو عقار الفالسارتان التقليدي لمدة ستة أسابيع عن تفوق VLC على الصور العلاجية الأخرى. فبسبب استهدافه للخلايا الكبيبة النجمية و امتصاصه نورياً قد أظهر تأثيراً عميقاً على التببير الكبدي للمستقلين Mas و γ -PPAR و β -ALT و β -MMP-2، TGF- β و (HP) و مؤشرات وظيف الكلد التصنيعية (الزلال و PT) قد عادت تقرباً إلى مستواها الطبيعي. و قد زاد هذه النتائج تأكيراً قياس كمية النسيج الليفي المصبوغ بثلاثية صبغة ماسون شبه كمياً بالإضافة إلى انخفاض قيمة تصنيف إسحاق و انعكس تأثير الخلايا الكبيبة هستولوجياً و الذي كان قد تسبّب به رابع كلوريد الكربون. و بذلك فإن العلاج ب VLC قد أعطى نشاطاً مضاداً للتليف استثنائياً و ممتد المفعول مع تنشيطاً إضافياً لـ γ -PPAR و هكذا فهذه الطريقة العلاجية تعد طريقة واحدة لعلاج تليف الكلب.

وقد أبرزت النتائج أيضاً عن المعن القوي لفسفة β -PDGFR و تنشيط γ -PPAR الناتج عن العلاج ب VLC بالمقارنة بعلاج الإيماتينيب التقليدي. و بالتبعية فإن هناك تحسن ملحوظ إحصائياً في نتائج اختبارات وظائف الكلب و انعكسات تأثير الخلايا الكبيبة و تليف الكلب. هذا التأثير المضاد لتليف الكلد قد أثبته أيضاً انخفاض تصنيف إسحاق الهستولوجي و أيضاً الانخفاض الملاحظ في معدل العوامل الوسيطة المساعدة لتليف الكلد (HP، TGF- β ، β -MMP-2). و بذلك فإن العلاج بعقار الإيماتينيب الموجه للخلايا الكبيبة النجمية قد أظهر تأثيراً مضاداً للتليف غير اعتيادي مصاحب لنقص السمية للخلايا بالمقارنة بعقار الإيماتينيب التقليدي و يعد وسيلة جديدة لعلاج تليف الكلب.

ومن خلال هذه الدراسة يمكن استخلاص الاستنتاجات التالية:

١. من بين جميع الطرق المتاحة لاستهداف الخلايا الكبيبة النجمية فإن الليزومات المقوونة بفيتامين أ قد مثلت طريقة واحدة، غير سامة و انتقائية لاستهداف خلايا الكبيبة النجمية.
٢. تتبع الليزومات المقوونة بفيتامين أ المعطاه عن طريق الفم مساراً فريداً داخل الجسم حيث يتم امتصاصها بواسطة الخلايا الكبيبة النجمية و كذلك الخلايا المعاوية النجمية و الأخيرة تكون بمثابة مخزن للليزومات المقوونة بفيتامين أ يطلق سراحها ببطء مع مرور الوقت. هذه الخاصية الفريدة تتيح تقليل تكرار إعطاء جرعات الليزومات عن طريق الفم.
٣. الليزومات الكاتيونية تعد بمثابة حاملات نانوية لعقار الفالسارتان ذو القدرة الضعيفة على الاختراق مما يتبع اختراق الغشاء الخلوي من أجل الوصول إلى موقع الارتباط AT1R و قد انعكس ذلك على تنشيط مستقبل الـ

Mas. بالإضافة إلى أن هذه التركيبة قد حسنت من اختراف عقار الفالسارتان للنواة للوصول إلى γ -PPAR لتنشيطه.

٤. اقتران الليزومات المحملة بعقار الفالسارتان بفيتامين أ حقق تركيزاً عالياً لها في الخلايا الكبدية النجمية وبالتبغية فإن لها تأثيراً عميقاً مضاداً للتليف من خلال نشاط محكم على AT1R و γ -PPAR مما يجعل الليزومات المحملة بعقار الفالسارتان والمقرونة بفيتامين أ مرشح واعد للعلاج تليف الكبد.

٥. عقار الإيماتينيب التقليدي يتم توزيعه توزيعاً بيولوجياً واسعاً بين الأعضاء مما يؤدي إلى وصول تركيزات عالية من عقار الإيماتينيب إلى الرئة، القلب والخلايا الكبدية البارنوكيمية مما يسبب السمية والأعراض الجانبية. علاج الإيماتينيب المستهدف للخلايا الكبدية النجمية حول توزيع الإيماتينيب الحيوي لجهة الخلايا الكبدية النجمية مما قلل ما يسببه عقار الإيماتينيب من سمية للخلايا.

٦. يعد عقار الإيماتينيب مانعاً لمستقبلات التيروزين كلينيز وبذلك فهو يمنع فسفرة β -PDGFR. الدراسة الحالية أيدت بشدة تلك الحقيقة من خلال المنع القوي لفسفرة β -PDGFR عندما تم إيصاله بتركيز عالي إلى الموضع التي تعبر عنه بكثرة.

٧. التركيبة الليزومية لكل من عقاري الفالسارتان والإيماتينيب أكسبهما خاصية إضافية من خلال تنشيط γ -PPAR. تلك الخاصية ألغت الضوء عن احتمالية التطبيق الجديد لكلا العقارين في الإضرابات التمثيلية المختلفة بما فيها مرض الداء السكري.