









Plant Derived Extracellular Vesicles: a new innovative technological platform for nanomedicine

Dott.ssa Rossella Di Raimo Head of R&D Exo Lab Italia



ExoLab Italia una Start-up BioTech Innovativa

Siamo pionieri, con oltre 30 anni di ricerca sui farmaci antitumorali presso l'ISS (Istituto Superiore di Sanità), dell'uso innovativo delle vescicole extracellulari (EVs). In soli 3 anni Exo Lab Italia è diventata la prima azienda in Europa a occuparsi di prodotti basati sull'innovazione, la ricerca, lo sviluppo e la produzione di prodotti a base di Vescicole Extracellulari Vegetali.

- 1. Ricerca e Innovazione
- 1. Biologico e Made in Italy
- 1. Sostenibilità





































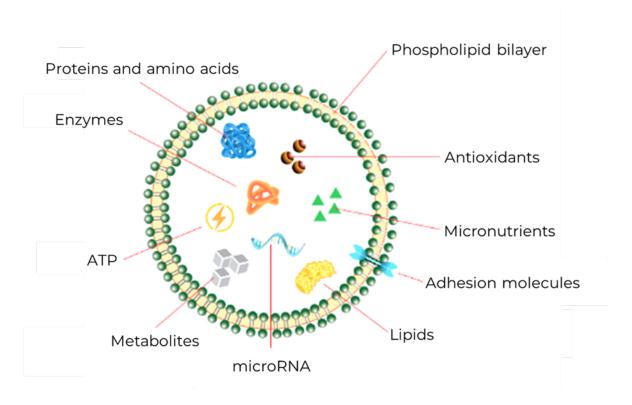








Le vescicole extracellulari vegetali (PDEVs)



- Dimensioni: variano da 40 a 500 nm.
- Struttura: presentano una membrana fosfolipidica molto resistente agli stimoli esterni, arricchita in fosfatidilserina e fosfatidiletanolammina (che contribuiscono al mantenimento della forma sferica) e in acido fosfatidico (coinvolto nell'assorbimento intestinale delle EVs).
- Contenuto: racchiudono proteine, acidi nucleici e metaboliti secondari.
- Funzioni biologiche: partecipano alla comunicazione sia intraspecifica che interspecifica tra le piante e altri organismi.
- Attività biologiche: esercitano effetti antiossidanti, antinfiammatori e antitumorali.







Scopo

Il progetto ha avuto l'obiettivo di sviluppare sistemi di veicolazione innovativi, basati su vescicole extracellulari di origine vegetale (PDEVs), per l'incapsulamento di molecole lipofile ad attività rigenerante e antiossidante.

A partire da uno screening su 11 matrici vegetali, sono state selezionate le PDEVs di **melograno** e **cardo mariano**, utilizzate rispettivamente per il caricamento di **tocoferolo acetato** (derivato stabile della vitamina E) e **retinil palmitato** (estere stabile della vitamina A), scelti per le loro caratteristiche bioattive e farmacologiche.

Le PDEVs sono state **confrontate con i liposomi commerciali** in termini di **efficienza di caricamento** ed **efficacia biologica in vitro**. I risultati hanno dimostrato che:

- Le PDEVs mostrano una maggiore capacità di incapsulamento delle molecole lipofile rispetto ai liposomi
- Il trattamento con PDEVs caricate ha generato risposte cellulari più efficaci
- Il sistema PDEVs offre migliore stabilità, biocompatibilità e sinergia fitocomponente-molecola

Sono state confrontate due tecniche di caricamento:

- Diffusione passiva
- Elettroporazione attiva

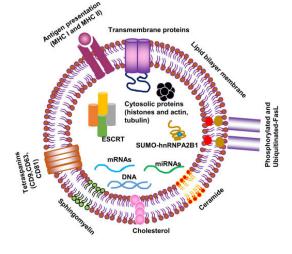




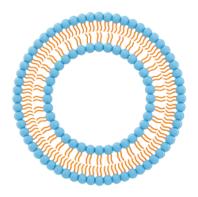


PDEVs vs liposomi

PDEVs



Liposoma



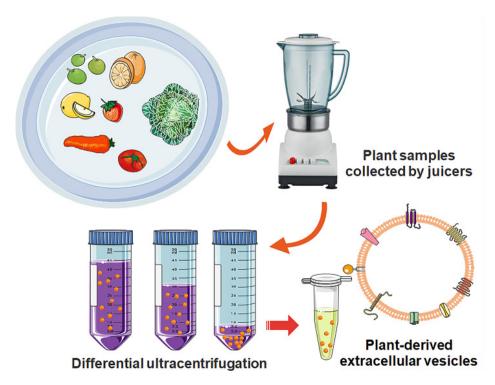
- Le vescicole extracellulari di origine vegetale (PDEVs) sono vettori promettenti per il trasporto di principi attivi grazie a biocompatibilità, capacità di attraversare le barriere biologiche e sinergia con i composti naturali.
- I liposomi hanno mostrato limiti clinici legati a scarsa biocompatibilità e bassa biodisponibilità delle molecole trasportate.
- Le PDEVs condividono proprietà fisico-chimiche con i liposomi, ma offrono vantaggi in termini di sicurezza, sostenibilità e produzione su larga scala.
- Possono essere ingegnerizzate per il rilascio mirato e, grazie al contenuto naturale di bioattivi e antiossidanti, potenziano l'efficacia dei farmaci veicolati.







Isolamento PDEVs



Schema del processo di isolamento delle vescicole extracellulari di origine vegetale (PDEVs)

I campioni vegetali vengono inizialmente omogeneizzati tramite frullatore, gli estratti così formati vengono sottoposti a centrifugazione differenziale per rimuovere detriti e componenti grossolane.

Dopo centrifugazioni a bassa e media velocità per eliminare residui cellulari, il surnatante chiarificato viene ultracentrifugato ad alta velocità per isolare la frazione vescicolare.

Il pellet contenente le vescicole extracellulari è stato infine risospeso in tampone e conservato per le analisi successive.







Dimensione e concentrazione: Le PDEVs sono state analizzate tramite NTA (NanoSight NS300/PRO) che determina la distribuzione dimensionale e la concentrazione del campione sfruttando il movimento browniano e la diffusione della luce.

NanoSight NS300: L'NS300 consente un'analisi rapida e automatizzata della distribuzione dimensionale e della concentrazione di tutti i tipi di nanoparticelle con diametro compreso tra 0,01 e 1 µm, a seconda della configurazione dello strumento e del tipo di campione.

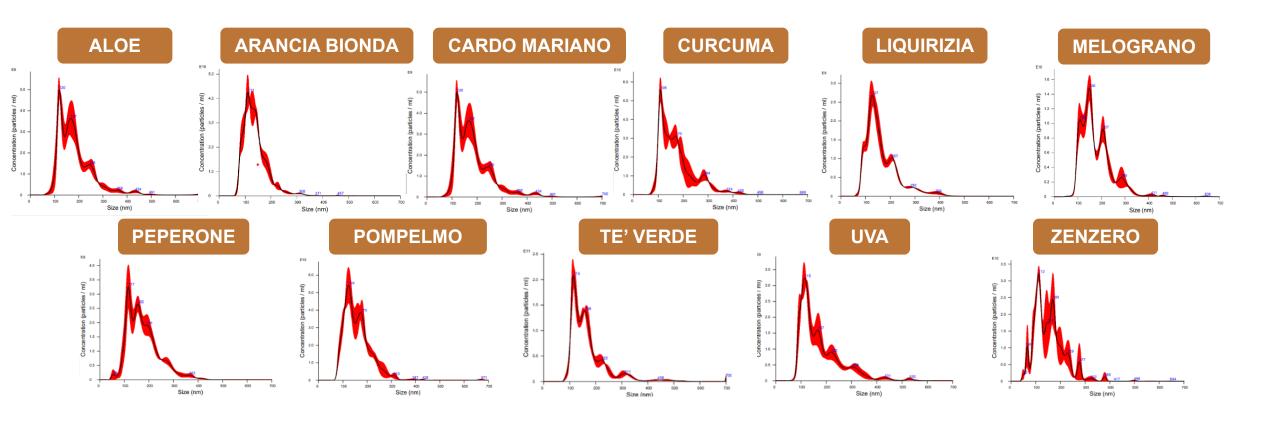








Caratterizzazione delle vescicole extracellulari vegetali: Distribuzione dimensionale









Il DLS consente di misurare dimensioni e potenziale zeta delle vescicole extracellulari. Quest'ultimo, valutato con lo Zetasizer Lab, è indicativo della loro stabilità: valori assoluti elevati riducono il rischio di aggregazione, permettendo di identificare le vescicole più stabili nelle soluzioni di caricamento.



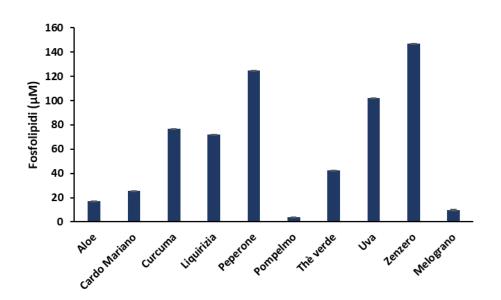
Campione	Potenziale Zeta (mV)		
Aloe Vera	- 7,384± 0,9319		
Arancia	-20,11± 1,56		
Cardo Mariano	- 9,5215 ± 0,2665		
Curcuma	- 16,70 5 ±1,958 6		
Liquirizia	- 9,303 ± 0,3634		
Peperone	- 18,225 ± 0,4879		
Pompelmo	- 14,06 ± 0,9372		
Tè Verde	- 13,74 ± 0,6929		
Uva	- 16,69± 0,8736		
Zenzero	- 13,185 ± 0,2616		
Melograno	-23,26 ± 0,83		







Le vescicole extracellulari sono state analizzate tramite un saggio colorimetrico che permette la quantificazione del contenuto in fosfolipidi della membrana vegetale misurando la concentrazione della colina. In breve, i fosfolipidi sono idrolizzati enzimaticamente per rilasciare la colina, che viene poi rilevata grazie alla colina ossidasi ed un colorante specifico. Questa attività ha permesso di stabilire quali campioni di vescicole extracellulari hanno il più alto contenuto di fosfolipidi.



Campione	Fosfolipidi (µM)	
Aloe Vera	17,1428 ± 0,0014	
Cardo Mariano	25,3571± 0,0049	
Cu rcu m a	76,7857 ± 0,0007	
Liquirizia	72,1428 ± 0,0113	
Peperone	125± 0,0233	
Pompelmo	3,7812 ± 0,1414	
Tè Verde	42,5 ± 0,0049	
Uva	102,062 ± 0,0185	
Zenzero	147,1428 ± 0,0014	
Melograno	9,875 ± 0,49	







Le PDEVs di melograno e cardo mariano, identificate come particolarmente adatte al caricamento di Tocoferolo acetato e Retinolo, sono state selezionate, insieme ai liposomi, per la caratterizzazione mediante NanoSight Pro.

NanoSight PRO: Ultima generazione di NTA, progettata per semplificare l'uso e aumentare la sensibilità: integra automazione, interfaccia intuitiva e tempi di acquisizione ridotti. Offre analisi più rapide e riproducibili, con un rilevamento migliorato delle particelle fluorescenti rispetto al modello NS300.

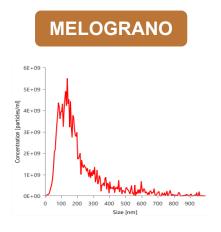




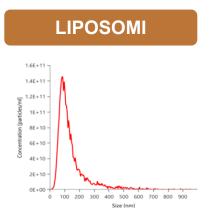




Caratterizzazione veicoli da caricare: Melograno e Cardo Mariano







Campione	Dimensione media (nm)	Potenziale Zeta in H ₂ O (mV)	Potenziale Zeta in PBS (mV)	Fosfolipidi in 10 ¹⁰ PDEVs
Melograno	178,3 ± 1,8	$-23,3 \pm 0,83$	-6,99 ± 0,87	$9,875 \pm 0,49$
Cardo Mariano	229 ± 23,3	-27,8 ± 0,82	-15,18 ± 1,64	$25,35 \pm 0,0049$
Liposomi	144 ± 4,5	-32,96 ± 2,19	-3.8 ± 0.34	-







Caricamento Tocoferolo Acetato nelle PDEVs da Melograno

Le vescicole extracellulari vegetali di Melograno e i liposomi, dopo essere stati caratterizzati, sono stati sottoposti a due diverse tecniche di caricamento:

Diffusione Passiva

 Meccanismo di caricamento passivo che prevede di inserire nella soluzione di caricamento la molecola da veicolare e il veicolo stesso, la soluzione viene così lasciata in agitazione per un prestabilito lasso di tempo.

Elettroporazione

 Tecnica definita "attiva" perché sfrutta l'applicazione di un campo elettrico per aumentare la permeabilità della membrana fosfolipidica, creando pori temporanei che permettono l'entrata delle molecole nelle PDEVs.





Caricamento Tocoferolo Acetato nelle PDEVs da Melograno

Condizioni di caricamento, sia per la diffusione passiva che per l'elettroporazione:

- Liposomi+ Tocoferolo Acetato 500 µM, Tampone Fosfato
- Liposomi+ Tocoferolo Acetato 1000 μM, Tampone Fosfato
- Liposomi+ Tocoferolo Acetato 500 μM, H₂O
- Liposomi+ Tocoferolo Acetato 1000 μM, H₂O
- PDEVs Melograno+ Tocoferolo Acetato 500 μM, Tampone Fosfato
- PDEVs Melograno+ Tocoferolo Acetato 1000 μM, Tampone Fosfato
- PDEVs Melograno+ Tocoferolo Acetato 500 μM, H₂O
- PDEVs Melograno+ Tocoferolo Acetato 1000 μM, H₂O

$$H_3C$$
 CH_3
 CH_3





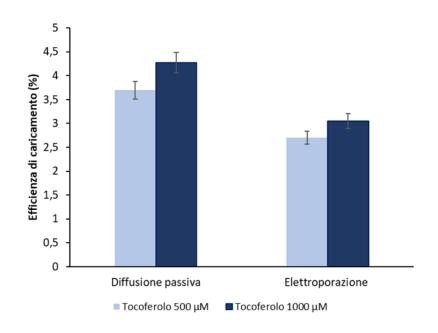


Efficienza di Caricamento Tocoferolo Acetato nelle PDEVs da Melograno

Sia i liposomi che le PDEVs di Melograno sono stati sottoposti ai due metodi di caricamento precedentemente descritti. L'efficienza di caricamento è stata poi calcolata, in seguito al lavaggio per eliminare la molecola non incapsulata, sfruttando il picco di assorbimento del Tocoferolo Acetato a **290 nm**.

Dall'analisi dei dati è emerso che un'efficace incorporazione del Tocoferolo Acetato è stata ottenuta esclusivamente nelle PDEVs. A parità di concentrazione di tocoferolo utilizzato per il caricamento (500 e 1000 μ M), l'incapsulamento della molecola attraverso la diffusione passiva (3,7% e 4,27% rispettivamente per 500 e 1000 μ M) risulta essere più efficiente rispetto all'elettroporazione (2,7% e 3,05% per 500 e 1000 μ M).

L'analisi spettrofotometrica **non ha rilevato** caricamento di Tocoferolo Acetato nei liposomi con nessuna delle condizioni testate, indicando una bassa affinità con la matrice liposomiale o l'inefficacia dei protocolli di incorporazione adottati









Caricamento Retinolo nelle PDEVs da Cardo Mariano

Per il nostro studio abbiamo considerato l'impiego del **Retinolo** come molecola lipofila di riferimento.

Tuttavia, le sue caratteristiche di scarsa stabilità, la tendenza all'ossidazione e la potenziale irritazione cutanea ne limitano l'utilizzo diretto.

Per superare questi limiti, abbiamo scelto di impiegare i suoi **esteri**, che presentano vantaggi significativi:

- Maggiore stabilità e migliore conservazione nel tempo,
- Minore irritazione cutanea, adatti anche a pelli sensibili,
- Facile incorporazione nelle formulazioni cosmetiche.

Tra i due principali esteri, **Retinil Acetato** e **Retinil Palmitato**, la scelta è ricaduta sul Palmitato perché:

- È più lipofilo e stabile rispetto all'acetato,
- Garantisce un'azione più graduale e delicata sulla pelle,
- È ampiamente usato in cosmetica grazie alla lunga durata di conservazione.

Retinil Acetato

Retinil Palmitato







Caricamento Retinil Palmitato

Sono state impiegate due diverse forme commerciali della molecola:

- Retinil Palmitato A: Retinil Palmitate 1,7 MIU (consistenza più cerosa)
- Retinil Palmitato B: Retinil Palmitate 1,0 MIU (consistenza fluida e oleosa)

In una prima fase sperimentale, il caricamento è stato eseguito esclusivamente sulle PDEVs di Cardo mariano, per valutare il comportamento delle due forme molecolari in condizioni controllate.

In una prima fase sperimentale, il caricamento è stato eseguito esclusivamente sulle PDEVs di Cardo mariano, per valutare il comportamento delle due forme molecolari in condizioni controllate.

Protocollo di Caricamento per Diffusione Passiva e per Elettroporazione:

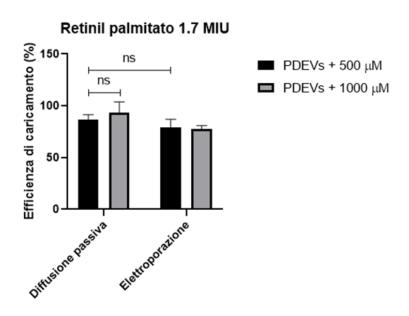
- PDEVs Cardo Mariano + Retinil Palmitato A 500 μM
- PDEVs Cardo Mariano + Retinil Palmitato A 1000 μM
- PDEVs Cardo Mariano + Retinil Palmitato B 500 μM
- PDEVs Cardo Mariano + Retinil Palmitato B 1000 μM

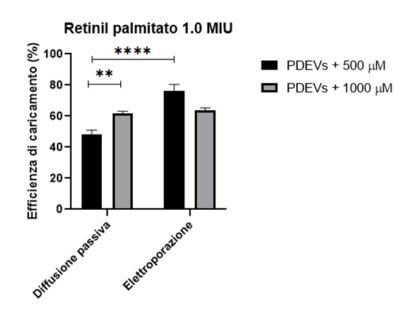






Efficienza di Caricamento Retinil Palmitato





I risultati mostrano che entrambi i protocolli di caricamento sono validi, ma il Retinil Palmitato 1,7 MIU risulta poco stabile e con bassa riproducibilità. Al contrario, la forma 1,0 MIU è più stabile e facilmente incapsulabile (48–75%). L'elettroporazione ha garantito le migliori performance (75% vs 48% della diffusione passiva), dimostrandosi efficace anche per molecole lipofile. Per la maggiore stabilità e affidabilità, è stata selezionata la forma 1,0 MIU (B), da testare anche nei liposomi con entrambe le metodiche.







Caricamento Retinil Palmitato

A seguito delle analisi, la forma **1,0 MIU** (B) è stata selezionata per proseguire con le prove successive. Una volta definita la forma della molecola da utilizzare, il caricamento è stato esteso anche ai **liposomi**, sottoponendo entrambi i sistemi vescicolari (PDEVs e liposomi) alle due tecniche di caricamento (passiva e attiva).

Protocollo di Caricamento per Diffusione Passiva e per Elettroporazione:

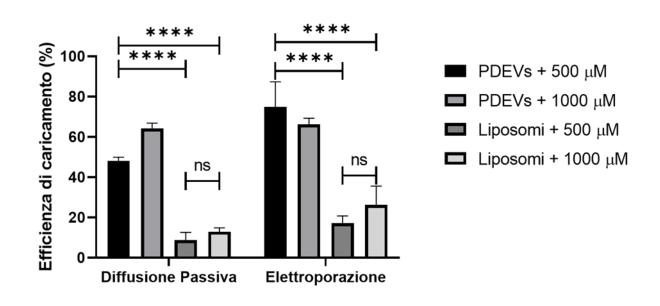
- PDEVs + Retinil Palmitato 1,0 MIU 500 μM
- PDEVs + Retinil Palmitato 1,0 MIU 1000 μM
- Liposomi + Retinil Palmitato 1,0 MIU 500 μM
- Liposomi + Retinil Palmitato 1,0 MIU 1000 μM







Efficienza di Caricamento Retinil Palmitato



I risultati evidenziano che le PDEVs mostrano un'efficienza di caricamento del Retinil Palmitato nettamente superiore ai liposomi, sia con diffusione passiva che con elettroporazione (fino a 62–75% vs 9–20%). La loro struttura biologica le rende vettori naturali più efficaci per molecole lipofile, migliorandone stabilità, biodisponibilità ed efficacia terapeutica







Esperimenti in vitro

Le PDEVs da Cardo Mariano caricate con Retinil Palmitato 1,0 MIU sono state testate su fibroblasti umani normali (NHDF) confrontando diverse condizioni: molecola libera, PDEVs o liposomi caricati e non caricati, e cellule di controllo.

Gli esperimenti includevano:

- Scratch test per valutare la migrazione cellulare e la chiusura della ferita,
- Espressione di Collagene I tramite immunofluorescenza per analizzare la sintesi proteica legata alla riparazione tissutale.

Il Retinil Palmitato agisce come potente agente rigenerante stimolando proliferazione e sintesi di collagene, ma presenta tossicità dosedipendente se non veicolato. La Silimarina del Cardo Mariano non stimola direttamente la proliferazione, ma protegge le cellule tramite effetti antiossidanti e antinfiammatori.

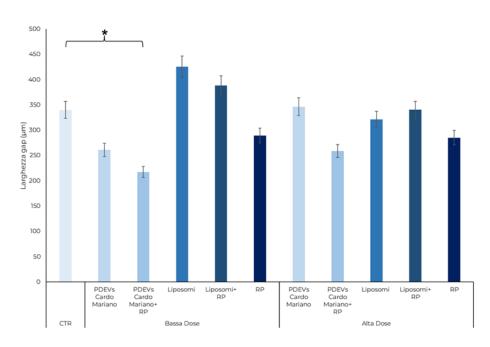
Insieme, PDEVs + Retinil Palmitato offrono un approccio sinergico, combinando effetto rigenerante e protezione cellulare, migliorando stabilità, biodisponibilità e sicurezza della molecola.



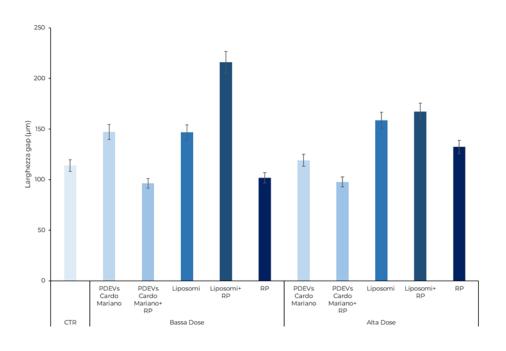




Scratch Test: Risultati



Dopo **24 ore** il trattamento con la dose bassa di PDEVs di Cardo Mariano è stato l'unico a indurre una riduzione statisticamente significativa dell'area lesionata rispetto al controllo con una distanza tra i due fronti cellulari pari a 217 \pm 10,85 µm rispetto ai 340 \pm 17 µm del controllo non trattato (*,p<0,05).



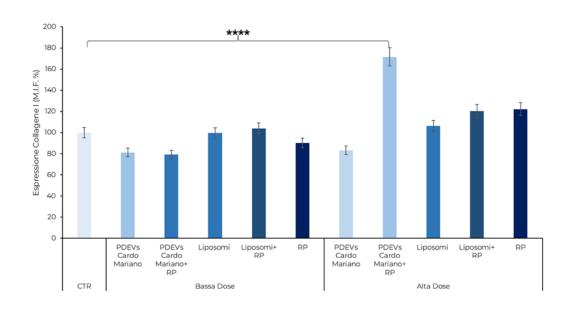
Il trattamento delle cellule dopo **48 ore** di trattamento non ha dato risultati statisticamente rilevanti, né con il trattamento con le PDEVs né con quello dei Liposomi.

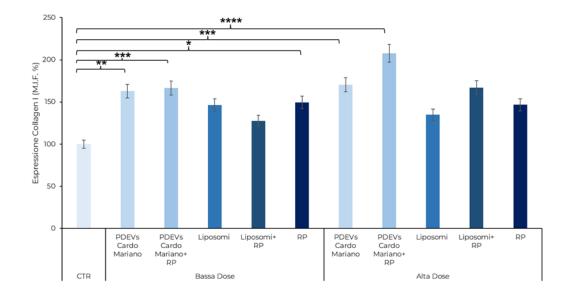






Espressione Collagene I: Risultati





Il trattamento con PDEVs ha determinato un aumento dell'espressione di Collagene I in modo dose-dipendente e più marcato dopo trattamento con vescicole caricate. In particolare, dopo **24 ore**, la dose alta di PDEVs di cardo caricate ha indotto l'aumento dell'espressione del collagene I del 70% (****, p<0,0001), mentre la stessa dose di PDEVs non caricate non ha indotto un incremento significativo.

Dopo **48 ore**, le PDEVs di Cardo Mariano stimolano significativamente l'espressione di Collagene I. Con la dose più bassa, le PDEVs non caricate aumentano il Collagene I del 63%, mentre quelle caricate del 66%. Con la dose più alta, le PDEVs non caricate raggiungono il 70%, mentre le caricate arrivano al 107%, evidenziando un effetto potenziato dal caricamento. I liposomi non mostrano alcun incremento significativo.







Conclusioni

Il progetto ha mirato a identificare sistemi di drug delivery efficaci per molecole lipofile, focalizzandosi sulla scelta del veicolo più adatto e sulla caratterizzazione fisico-chimica (dimensione, potenziale zeta).



Sono state testate due molecole:

- Tocoferolo acetato nelle PDEVs di melograno, con diffusione passiva come metodo più efficace;
- Retinil palmitato nelle PDEVs di cardo mariano, con elettroporazione migliorata tramite un nuovo protocollo, risultata più performante del metodo passivo.



Le PDEVs caricate con Retinil Palmitato hanno mostrato efficacia superiore in vitro su fibroblasti rispetto alla molecola libera, vescicole vuote e liposomi caricati.



In generale, le PDEVs hanno garantito miglior caricamento, maggiore biodisponibilità e ridotta tossicità, confermandosi il sistema di veicolazione più promettente per applicazioni terapeutiche future.





"Nature is great in the great things, but is greater in the small ones."

Plinio

Exo Lab Italia Tecnopolo d'Abruzzo Strada Statale 17 Loc. Boschetto di Pile 67100 L'Aquila (Italy)

https://exolabitalia.com/ https://www.exolabitalia.shop/

infoRD@exolabitalia.com