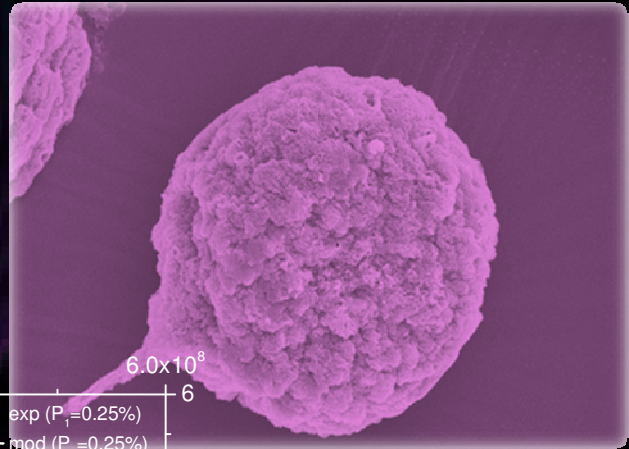
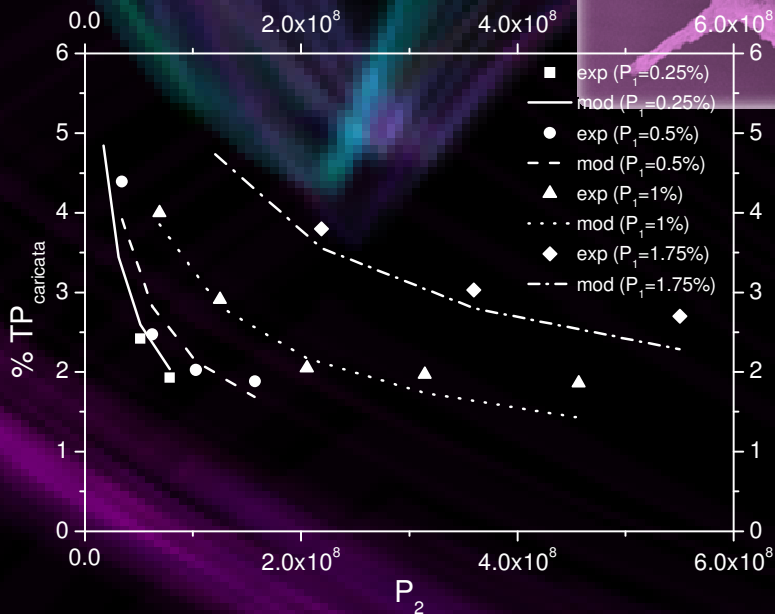


Preparazione di microparticelle per evaporazione di solvente da doppia emulsione: influenza dei parametri operativi

Microparticelle per evaporazione di solvente da doppia emulsione



Oriana Villano

Oriana Villano



UNIVERSITÀ DEGLI STUDI DI SALERNO

Facoltà di Ingegneria

Corso di Laurea in Ingegneria Chimica

**Preparazione di microparticelle per
evaporazione di solvente da doppia emulsione:
influenza dei parametri operativi**

Tesi in
Principi di Ingegneria Chimica

Relatori:

Prof. Ing. Giuseppe Titomanlio

Prof. Ing. Gaetano Lamberti

Candidata:

Oriana Villano

Matricola 0610200223

Anno Accademico 2008/2009

Questo testo è stato stampato in proprio, in Times New Roman.
La data prevista per la discussione della tesi è il 27 novembre 2009.
Fisciano, 15 novembre 2009.

Sommario

Sommario	I
-----------------------	----------

Indice delle figure	III
----------------------------------	------------

Indice delle tabelle	V
-----------------------------------	----------

Introduzione.....	1
--------------------------	----------

1.1 Generalità	2
----------------------	---

1.2 Microparticelle: caratteristiche e preparazione.....	2
--	---

1.2.1 Microcapsule e microsfele	2
---------------------------------------	---

1.2.2 Metodi di preparazione	4
------------------------------------	---

1.3 Obiettivi	6
---------------------	---

Stato dell'arte.....	7
-----------------------------	----------

2.1 Analisi dei lavori di letteratura	8
---	---

2.2 Metodo di evaporazione del solvente da W/O/W	8
--	---

2.2.1 Microsfere di Eudragit prodotte da doppia emulsione	8
---	---

2.2.2 Influenza del meccanismo di eliminazione del solvente sul rilascio di farmaco.	12
---	----

2.3 Microparticelle enteriche	14
-------------------------------------	----

2.3.1 Preparazione di microsfele sensibili al pH con il metodo di evaporazione del solvente da O/O.	14
--	----

2.3.2 Microparticelle sensibili al pH preparate con un metodo di emulsificazione olio/acqua utilizzando n-butanolo.	18
--	----

2.4 Tabella riassuntiva	22
-------------------------------	----

Materiali e metodi 25

3.1 Materiali	26
3.1.1 Teofillina	26
3.1.2 Poly(MMA-AA)	26
3.1.3 Altri materiali	28
3.2 Metodi	29
3.2.1 Preparazione delle microparticelle	29
3.2.2 Test di dissoluzione	31
3.2.3 Rotavapor e Centrifuga	32
3.2.4 Sonicatore	33
3.2.5 Spettrofotometro	33
3.2.6 Legge di Lambert-Beer	34

Risultati e discussione 37

4.1 Profili di rilascio delle microparticelle e analisi dell'influenza dei parametri operativi	38
---	----

Conclusioni 53

5.1 Conclusioni	54
-----------------------	----

Bibliografia 55

Indice delle figure

Figura 1. Struttura delle microparticelle: A) Microsfera omogenea o tipo <i>gel</i> ; B) Microcapsula monolitica (tipo matrice); C) Microcapsula mononucleata; D) Microcapsula polinucleata; E) Microcapsula tipo <i>double core</i> ; F) Microcapsula a doppia parete [4].	3
Figura 2. Preparazione di microparticelle attraverso la tecnica dell'evaporazione di solvente da doppia emulsione [5].	6
Figura 3. Differenze nel contenuto di W_1 in W_1/O : 1) nessuna microgoccia interna; 2) una microgoccia interna; 3) più di una microgoccia interna [7].	13
Figura 4. Morfologia delle microparticelle ottenute al variare del contenuto di W_1 in W_1/O [7].	14
Figura 5. Profilo di rilascio della teofillina a pH=1.2 (prime 2 ore) e a pH=6.5 (per le 10 ore successive) a 37°C per microsfele di varie dimensioni [2].	17
Figura 6. Influenza della concentrazione di PVA e del carico teorico di farmaco sulle dimensioni delle microparticelle [8].	20
Figura 7. Influenza della concentrazione di PVA e del carico teorico di farmaco sulla quantità di farmaco incapsulato [8].	20
Figura 8. Rilascio in vitro di ibuprofene caricato in Eudragit S 100 in funzione del tempo, per soluzioni a valori di pH pari a 2.0, 5.5 e 7.4 [8].	21
Figura 9. Struttura chimica della teofillina.	26
Figura 10. Struttura del Poly(MMA-AA).	27
Figura 11. <i>Swelling</i> e pH di dissoluzione in funzione della percentuale in volume di MMA presente nel copolimero [9].	28
Figura 12. Spettrofotometro	34
Figura 13. Relazione tra assorbanza e concentrazione di una soluzione, secondo la Legge di Lambert-Beer.	36
Figura 14. Foto al microscopio ottico e profili di dissoluzione delle microparticelle con $P_1=0.5\%$ e $P_2=1.03 \cdot 10^8$ (la percentuale di TP rilasciata è riferita al rapporto tra la massa di TP rilasciata e la massa totale di microparticelle introdotte nel mezzo di dissoluzione).	40

Figura 15. Foto al microscopio ottico e profili di dissoluzione delle microparticelle con $P_1=0.5\%$ e $P_2=1.57 \cdot 10^8$ (la percentuale di TP rilasciata è riferita al rapporto tra la massa di TP rilasciata e la massa totale di microparticelle introdotte nel mezzo di dissoluzione)	41
Figura 16. Foto al microscopio ottico e profili di dissoluzione delle microparticelle con $P_1=1\%$ e $P_2=1.25 \cdot 10^8$ (la percentuale di TP rilasciata è riferita al rapporto tra la massa di TP rilasciata e la massa totale di microparticelle introdotte nel mezzo di dissoluzione)	42
Figura 17. Foto al microscopio ottico e profili di dissoluzione delle microparticelle con $P_1=1\%$ e $P_2=2.05 \cdot 10^8$ (la percentuale di TP rilasciata è riferita al rapporto tra la massa di TP rilasciata e la massa totale di microparticelle introdotte nel mezzo di dissoluzione)	43
Figura 18. Foto al microscopio ottico e profili di dissoluzione delle microparticelle con $P_1=1\%$ e $P_2=4.57 \cdot 10^8$ (la percentuale di TP rilasciata è riferita al rapporto tra la massa di TP rilasciata e la massa totale di microparticelle introdotte nel mezzo di dissoluzione)	44
Figura 19. Foto al microscopio ottico e profili di dissoluzione delle microparticelle con $P_1=1.75\%$ e $P_2=2.19 \cdot 10^8$ (la percentuale di TP rilasciata è riferita al rapporto tra la massa di TP rilasciata e la massa totale di microparticelle introdotte nel mezzo di dissoluzione)	46
Figura 20. Foto al microscopio ottico e profili di dissoluzione delle microparticelle con $P_1=1.75\%$ e $P_2=3.59 \cdot 10^8$ (la percentuale di TP rilasciata è riferita al rapporto tra la massa di TP rilasciata e la massa totale di microparticelle introdotte nel mezzo di dissoluzione)	47
Figura 21. Immagini al SEM del sistema ottenuto nel caso $P_1=1\%$ e $P_2=1.25 \cdot 10^8$	48
Figura 22. Percentuale di TP caricata in funzione di P_2 , per diversi valori di P_1 : dati sperimentali e <i>fitting</i>	50

Indice delle tabelle

Tabella 1. Campi di applicazione delle microparticelle [4].	4
Tabella 2. Principali metodi di preparazione delle microparticelle [4].	4
Tabella 3. Parametri investigati [6].	9
Tabella 4. Effetto del rapporto $W_1/O:W_2$ [6].	10
Tabella 5. Effetto della velocità di agitazione nella preparazione dell'emulsione primaria W_1/O [6].	10
Tabella 6. Effetto della variazione del rapporto Farmaco/Polimero [6].	11
Tabella 7. Effetto della variazione della concentrazione di plasticizzante [6].	12
Tabella 8. Contenuto di farmaco (piroxicam o teofillina) al variare delle dimensioni delle microsfele [2].	16
Tabella 9. Tabella riassuntiva delle informazioni trovate in letteratura.	22
Tabella 10. Rappresentazione schematica del metodo di preparazione della doppia emulsione $W_1/O/W_2$.	30
Tabella 11. Proprietà finali calcolate per microparticelle di Poly(MMA-AA).	49

Bibliografia

1. Maharaj I., Nairn J.G., Campbell J.B., Simple Rapid Method for the Preparation of Enteric-Coated Microspheres, *J.Pharm.Sci.* 73 (1) 39-42 (1984)
2. Obeidat W.M., Price J.C., Preparation and evaluation of Eudragit S 100 microspheres as pH-sensitive release preparations for piroxicam and teophylline using the emulsion-solvent evaporation method, *J. Microencap.* 23 (2) 195-202 (2006)
3. Barakat N.S., Ahmad A.A.E., Diclofenac sodium loaded-cellulose acetate butyrate: Effect of processing variables on microparticles properties, drug release kinetics and ulcerogenic activity, *J.Microencap.* 25 (1) 31-45 (2008)
4. Colombo P., Catellani P.L., Gazzaniga A., Menegatti E., Vidale E., *Principi di tecnologie farmaceutiche*, Casa Editrice Ambrosiana, Milano (2004)
5. Couvreur P., Blanco-Prieto M.J., Puisieux F., Roquesb B., Fattal E., Multiple emulsion technology for the design of microspheres containing peptides and oligopeptides, *Adv.Drug Deliv.Rev.* 28 85-96 (1997)
6. Sipos P., Csóka I., Srčič S., Pintye-Hódi K., Erős I., Influence of Preparation Conditions on the Properties of Eudragit Microspheres Produced by a Double Emulsion Method, *Drug Develop.Res.* 64 (2) 41-54 (2005)
7. Rosca I. D., Watari F., Mothiro U., Microparticle formation and its mechanism in single and double emulsion solvent evaporation, *J. Cont. Rel.*, 99 271-280 (2009)
8. Kietzmann D., Béduneau A., Pellequer Y., Lamprecht A., pH sensitive microparticles prepared by an oil/water emulsification method using n-butanol, *Int. J. Pharm.*, 375 61-66 (2009)
9. Barba A.A., Dalmoro A., De Santis F., Lamberti G., Synthesis and characterization of P(MMA-AA) copolymers for targeted oral drug delivery, *Polymer Bulletin* 62 (5) 679-688 (2009)

10. Benoit J.P., Marchais H., Rolland H., Vande Velde V., Biodegradable microspheres: advances in production technologies. In: Benita S., *Microencapsulation: Methods and Industrial Applications*, Informa Health Care, 1996. p. 35-72
 11. Garti N., Aserin A., Double emulsions stabilized by macromolecular surfactants, *Advan. Colloid Interface Sci.* 65 37-69 (1996)
 12. Robert Perry; Don W. Green, *Perry's Chemical Engineers' Handbook*, 8th edition, McGraw-Hill (2007). ISBN 0071422943
 13. Kenneth S. Suslick - *The Chemistry of ultrasound* (from *The Yearbook of Science & the Future* 1994; Encyclopaedia Britannica: Chicago, 1994; pp 138-155.)
 14. www.sonics.biz
 15. Lai M.K., Tsiang R.C.C., Microencapsulation of acetaminophen into poly(L-lactide) by three different emulsion solvent-evaporation methods, *J. Microencap.* 22 (3) 261-274 (2005)
-

