2022, VOL. 01, N. 01, e022002 DOI: 10.55977/etsjournal.v01i01.e022002

Desenvolvimento e Otimização da Formulação de Nanopartículas de Polimetil Metacrilato Para Entrega Veterinária de Progesterona e Ivermectina

Osvaldo Valarini Junior ¹, Paulo Cardozo Carvalho de Araújo ², André Luis Gomes Simões ³, Lauro Bücker Neto ⁴, Aline Coqueiro ⁴, Fernanda Vitória Leimann ⁵, Odinei Hess Gonçalves ⁵, Fabiano Guimarães Silva ² e Willyan Machado Giufrida ⁶

¹ Programa de Pós-Graduação em Agroquímica, Instituto Federal Goiano Campus - Rio Verde, Rio Verde, 75901-970, Goiás, Brasil.
 ² Instituto Federal Goiano, IF Goiano - Campus Rio Verde, Rio Verde, 75901-970, Goiás, Brasil.

³ Programa de Pós-Graduação em Engenharia Química, Universidade Estadual de Maringá (UEM), Maringá, 87020-900, Paraná, Brasil.

⁴ Departamento de Química, Universidade Estadual de Ponta Grossa (UEPG), Ponta Grossa, 84030-900, Paraná, Brasil.

⁵ Programa de Pós-Graduação em Tecnologia, Universidade Tecnológica Federal do Paraná (UTFPR), Campo Mourão, 87301-899, Paraná, Brasil. ⁶ Faculdade de Engenharia e Arquitetura (FEITEP), Maringá, 87070-130, Paraná, Brasil.

ABSTRACT

 Received
 2022-02-07

 Revised
 2022-03-16

 Accepted
 2022-04-04

 Published
 2022-04-11

Corresponding Author Osvaldo

Valarini Junior,

osvaldo.valarini@ifgoiano.edu.br orcid.org/0000-0003-0150-9928

Page e-location ID: e022002

Distributed under: CC BY-NC 4.0 Copyright: Autores

OPEN ACCESS

How to cite this article (APA): Valarini Junior, O., Cardozo Carvalho de Araújo, P., Gomes Simões, A. L., Bücker Neto, L., Coqueiro, A., Hess Honçalves, O., Guimarães Silva, F., & Machado Giufrida, W. (2022). Desenvolvimento e Otimização da Formulação de Nanopartículas de Polimetil Metacrilato Para Entrega Veterinária de Progesterona e Ivermectina. *Engineering & Technology Scientific Journal, 01(01)*, e022002

O objetivo principal deste estudo foi produzir e otimizar nanopartículas de polimetil metacrilato (PMMA) via processo emulsão simples seguida de evaporação. Os compostos utilizados foram clorofórmio, lecitina, progesterona, ivermectina e PMMA na fase orgânica e água e poliacetato de vinila (PVA) na fase aquosa. As NPs/P₄ tiveram um diâmetro de 154,3 ± 0,1 nm e as NPs/I_M 184,1 ± 0,1. A otimização desse diâmetro ocorreu por uma superfície de resposta de Box-Behnken. As partículas formadas foram caracterizadas pelas técnicas de MET, MEV, TGA/DTA e FT-Raman para a determinação da morfologia, resistência térmica e elucidar sua estrutura conformacional.

Palavras-chave: Polimetil Metacrilato, Ivermectina, Progesterona, Emulsão Simples, Nanopartículas, Otimização.

INTRODUCÃO

A aglomeração de animais aumentou a ocorrência de infecções por verminoses e por ectoparasitoses, como carrapatos, berne e sarnas. Nesse contexto, a ivermectina (I_M) enquadra-se na classe das avermectinas, que apresentam características hidrofóbicas e estão na classe de drogas antiparasitárias [1].

A I_M tem função no controle de doenças endoparasitas e ectoparasitas [2, 3]. A dose de administração da I_M é muito pequena comparada com outros anti-helmínticos. Isso é justificado pelo seu uso extensivo no tratamento de infecções parasitárias de animais [3]. O modo de ação do fármaco é atribuído a agonizar os canais de cloretos do parasita, fechados pelo ácido gama-amino-butírico (GABA) presentes nas células neuromusculares dos invertebrados [4]. No entanto, é possível que a toxicidade seja levada em consideração, principalmente a neurotoxicidade da maioria das espécies de mamíferos [3].

Nesse cenário, há também a necessidade do uso de técnicas de reprodução animal, as inseminações artificiais em tempo fixo têm sido utilizada para a sincronização do estro dos animais [5]. Durante os protocolos de inseminação artificial e tempo fixo, as elevações de progesterona (P4) são alcançadas pelo aumento do número de corpo lúteo dos animais[6].

A sincronização do estro do gado é um passo importante para a reprodução animal eficiente e sustentável [5]. O principal problema é a compreensão do mecanismo de sincronização, porque a P₄, antes da inseminação artificial, afeta a fertilidade, mas também contribui para o desenvolvimento de estratégias de suplementação que melhoram o desempenho reprodutivo e otimizam o uso de hormônios em vacas leiteiras [7]. Assim, uma das formas de otimizar a administração desses fármacos é encapsulado em nanopartículas (NPs). Opolímero protege as condições fisiológicas, pHe degradação enzimática do fármaco encapsulado [8].

O mecanismo de liberação do fármaco é dependente do tamanho e distribuição de tamanho das NPs. A uniformidade da distribuição de tamanho das NPs padroniza a liberação do fármaco [9]. As NPs de Poli(metacrilato de metila) (PMMA) tem recebido considerável atenção por ser biocompatível, citotoxicidade baixa, inércia biológica, e baixo custo de síntese [10].

Existe a possibilidade de funcionalização múltipla para melhorar a seletividade e a capacidade de prolongar a semi-vida do medicamento no corpo humano ou animal em relação a droga livre [11]. Além disso, NPs administrados *in vivo* podem ser excretados em fezes até 80% (administração intraperitoneal) ou 100% (administração oral), sem toxicidade significativa para os animais [10, 12].

A técnica a ser utilizada para a formação de NPs é a MiniEmulsão Seguida de Evaporação (MESE). Os sistemas de miniemulsão são divididos em pré emulsificação de fases heterogêneas (emulsões brutas), homogeneização das emulsões brutas, e reações em miniemulsões para preparar as NPs [13]. Esta técnica é aplicada para mecanismo de nucleação, cinética de reação e mecanismo de estabilização [13, 14].

A estabilização do sistema de miniemulsões exige um alto cisalhamento para alcançar um estado estacionário, e têm uma tensão interfacial muito maior do que zero [15]. O solvente pode ser evaporado sob pressão reduzida através de evaporador rotativo, ou por simples agitação à temperatura ambiente. A evaporação do solvente orgânico da fase dispersa leva as miniemulsões a um ponto de insolubilidade em fase aquosa, e consequentemente, enrijecimento do polímero encapsulando [16].

A aplicação do poliacetato de vinila (PVA) vem sendo utilizada para a estabilização de partículas carregadas de íons em superfície polimérica. Os surfactantes mantêm a estabilidade coloidal posterior a formação de gotículas conduzidas no processo de sonificação [17]. Estes também tem como função estabilizar as cargas iônicas das NPs [18], diminuir a tensão interfacial do sistema líquido, e estabilizar as emulsões de síntese de NPs[19].

A lecitina é considerada um excipiente seguro e biocompatível, já foi amplamente aplicada em indústrias alimentares, farmacêuticas e cosméticas. Consiste em uma estrutura vertebral de glicerina esterificada com ácidos graxos e um grupo fosfato, e tem uma boa emulsificação, propriedade amplamente utilizada em emulsões alimentares [20, 21].

Pesquisas recentes relataram que sistemas a base de lecitina podem ser transportadores adequados para bioativos [20]. Zhao et al. [22] utilizou a técnica MESE e o polímero PMMA para encapsular corante, o menor diâmetro médio de partícula obtido foi de 83,27 nm. Silva-Buzanello et al. [23] via técnica MESE obteve diâmetro médio de partícula de 200 nm. Leimann et al. [24] encapsulou a P₄ via a técnica MESE, e obteve diâmetro médio de 217,5 nm. Xu Xia et al. [25] obtiveram microcápsulas de IM, e El-gizawy et al. [26] otimizaram o diâmetro médio de partícula pelo planejamento Box-Behnken de três variáveis.

Neste estudo, usando a técnica MESE, foi utilizado o planejamento fatorial do tipo Box-Behnken para avaliar o diâmetro médio de partícula e encapsulamento das NPs de P₄ em PMMA (NPs/P₄), e o encapsulamento de I_M em PMMA (NPs/I_M) [27]. O estudo avaliou em qual condição a mistura PVA/lecitina/PMMA obteve o menor diâmetro médio de partícula e a maior eficiência de encapsulação (EE%) dos fármacos (P₄ e I_M). Além disso, foram realizadas análises de morfologia, resistência térmica e mudança na estrutura conformacional das moléculas.

MATERIAL E MÉTODOS

Material

PMMA (MM = 120,000 g.mol⁻¹), poli acetato de vinila (PVA) (pureza \geq 99%, MM = 86 g.mol⁻¹), CHCl₃ (pureza \geq 99%, MM = 119,80 g.mol⁻¹), metanol e acetonitrila (pureza \geq 99,9%) foram adquiridos pela Sigma-Aldrich (Brasil). A lecitina foi adquirida pela (Alfa Aesar, Brazil). A P₄ (pureza \geq 99,9%) foi gentilmente doado pela Indústria Genix Farmacêutica LTDA (Brazil), e a I_M (purity \geq 97,5%, MM = 875,1 g.mol⁻¹) foi adquirida pela Hebei Veyong Animal Pharmaceutical (China).

Métodos de Formação de NPs

As NPs foram preparadas de acordo com o procedimento adaptado de Musyanovych et al. [28] e Leimann et al. [24].

A fase orgânica foi preparada com a dissolução de PMMA, lecitina e fármaco em 10 g de clorofórmio. Depois agitou-se esta solução por aproximadamente 2 min. A fase aquosa foi preparada dissolvendo o PVA em 24 g de água durante 15 min. Ambas as fases foram preparadas à temperatura ambiente (≈ 25 °C).

Posteriormente a fase aquosa foi adicionada à fase orgânica formando a macroemulsão. Esta foi mantida sob agitação magnética vigorosa durante 60 segundos, e, em seguida, realizou-se a miniemulsificação por meio de um sonificador (Fisher-Scientific – Ultrasonic Dismembrator 500, 400 W com ponta de 1/4) durante 180 segundos, a 70% de amplitude em um regime de pulso (30 s sonificação, 10 s pausa).

Utilizou um banho de gelo para resfriar o sistema, e, em seguida, o sistema foi transferido para um erlenmeyer com capacidade de 250 mL, e mantido sob agitação em um *shaker* com temperatura de 30 °C por 24 h para evaporação do clorofórmio.

Análise do Tamanho de Partícula

O tamanho de partícula foi medido por espalhamento de luz dinâmico. O diâmetro médio de partícula foi determinado a partir de distribuições de tamanhos pesados em volume de intensidade. Os dados foram processados com o uso de um equipamento Zetasizer Range (Reino Unido).

Análise Estatística

Utilizou-se um planejamento fatorial do tipo Box-Behnken de três fatores aplicados para a otimização do diâmetro médio de partícula. A otimização foi realizada no software R-Studio.

Os testes entre as variáveis lecitina (x1), PMMA (x2) e PVA (x3) foram preparados em 15 experimentos e apresentados na Tabela 1. Depois foram geradas as equações polinomiais relacionando as variáveis dependentes e independentes, o processo foi otimizado para o diâmetro médio de partícula da emulsificação.

Eficiência de Encapsulação e Rendimento de Carregamento do Fármaco

A eficiência de encapsulação foi analisada por meio de um HPLC utilizando a coluna C-18. As condições para análise do teor dos fármacos foram realizadas em fase móvel: metanol-água (50 : 50), fluxo: 1 mL.min⁻¹, comprimento de onda: 240 nm para o P₄, e 241 nm para a I_M, temperatura do forno de 30 °C, e volume injetado de 5 μ L. Para a determinação da curva-padrão foi utilizado P₄ e I_M em metanol puro.

As amostras das NPs foram diluídas em metanol:acetonitrila (concentração 1,0 μ g. μ L⁻¹) e alíquotas de 5 μ L foram injetadas no HPLC. A EE% foi calculada a partir da Eq. (1) [24].

$$EE\% = \frac{(m_{TP} - m_{AP})}{m_0} * 100$$
 (Eq. 1)

Onde m_{TP} a massa encontrada no HPLC, m_{AP} é a massa das nanopartículas, e m_{θ} a massa total adicionada na formaulação.

Os rendimento de carregamento dos fármacos foram calculados a partir da Eq (2):

$$Rendimento = \frac{m_{TP}}{m_0}$$
(Eq. 2)

Caracterização Térmica, Morfologica e Espectral das Nanoparticulas

As NPs carregadas de P₄ e I_M foram examinadas em suspensão de água e subsequente depositada em grades de cobre (Formvar/Carbon Support Film, 100 mesh, 3,05 mm de diâmetro, TAAB) e analisado em um microscoscopio eletrônico de transmissão.

As grades foram lavadas com água estérial, coradas negativamente, isto é, contraste de amostra com um fluido opticamente opaco, onde este tem o fundo manchado, deixando o espécime real intocado e, portanto, visível, o fluido esterilizado foi diluído em solução de acetato de uranilo.

A morfologia das NPs foi obtida pela técnica de Microscopia Eletrônica de Varredura (MEV) e realizado com microscópio eletrônico de varredura ambiental (SCIOS - USA). As amostras foram distribuídas uniformemente em fita adesiva, metalizadas, e inseridas no equipamento a um potencial de 15 kV sob baixo vácuo.

Os espectros das substâncias puras e NPs foram realizados por Transformada de Fourier Raman (FT-RAMAN). Utilizou-se um espectrofotômetro (vertex modelo 70v com módulo Ram II, Bruker, Alemanha), e equipado com um sensor de germânio refrigerado com azoto líquido. Foi utilizado um laser de 1064 nm com potência nominal variando 5 até 200 mV para excitação. As bandas típicas foram registradas na faixa de 4000⁻⁴cm⁻¹.

As análises térmicas foram analisadas pesando aproximadamente 2 mg das amostras e colocando-as em porta amostras de alumínio. Manteve-se sob um fluxo atmosférico de N₂ a 50 mL.min⁻¹, e uma taxa de aquecimento constante de 10 °C.min⁻¹ na faixa de temperatura de 25 °C a 600 °C. Os perfis da análise de análise diferencial de temperatura (DTA) e análise termogravimétrica (TGA) foram obtidos usando o analisador térmico Netzsch STA 409PC (Netzsch Corporation, Alemanha).

RESULTADOS E DISCUSSÃO

Na Tabela 1 são apresentados os experimentos realizados e o diâmetro médio de partícula para as NPs/P₄ e NPs/I_M. Em ambos os experimentos foram conduzidos sob as mesmas condições. Observa-se que o experimento que obteve melhor resultado para as NPs/P₄ foi o experimento 10. Este obteve um diâmetro médio de partícula de 154,3 nm, e seu índice de polidispersão (PDI) foi de aproximadamente (±) 0,1 nm. Isto pode ser justificado pelo fato deste experimento ter utilizado menor quantidade de polímero, menor quantidade de lecitina, e maior quantidade de PVA.

Altas quantidades de PVA não interferem no tamanho de partícula [29]. Além disso, maior quantidade mássica PVA diminui a tensão interfacial da água. Isto mantém partículas monodispersas [30]. O PMMA, a lecitina e a P₄ são as fases internas de uma emulsão óleo/água. Desta forma, para se estabilizar a fase interna (orgânica), menores quantidades mássicas desta fase ocuparam menor espaço em um sistema [31].

Analisando o diâmetro médio da I_M, observa-se que o experimento 10 também foi o que obteve menor diâmetro médio de partícula (184,1 nm), devido aos mesmos fatores que a P₄, baixa quantidade de lecitina e PMMA, e a maior quantidade mássica de PVA no experimento. A diferença entre as faixas de tamanhos de partículas dos fármacos de uma mesma técnica, é que a I_M tem maior massa molecular (875,1 g.mol⁻¹) que a P₄ (314,47 g.mol⁻¹). Todas as NPs/I_M tiveram diâmetro médio de partícula maior que as NPs/P₄.

Os resultados dos diâmetro médio de partícula foram otimizados usando o software R-Studio que forneceu informações consideráveis, e reafirmou a utilidade do projeto estatístico para condução dos experimentos.

,	Lecitina	PMMA	PVA%	ZMédia	
Experimento	(g/g_{pol})	(g/gснсіз)	(g/100gн20)	(nm) ± 0.1	
	X 1	X 2	X 3	$P_4 \pm PDI$	Im ± PDI
1	0,150 - (-1)	0,01 - (-1)	4 - (0)	$180,6 \pm 0,07$	$190,1 \pm 0,07$
2	0,150 - (-1)	0,10 - (1)	4 - (0)	$225,7 \pm 0,09$	$233,9 \pm 0,10$
3	0,600 - (1)	0,01 - (-1)	4 - (0)	$170,7 \pm 0,11$	$187,0 \pm 0,09$
4	0,600 - (1)	0,10 - (1)	4 - (0)	$233,5 \pm 0,15$	$260,0 \pm 0,15$
5	0,150 - (-1)	0,05 - (0)	2 – (-1)	$225,5 \pm 0,10$	$243,0 \pm 0,11$
6	0,150 - (-1)	0,05 - (0)	6 – (1)	$180,2 \pm 0,11$	$195,0 \pm 0,09$
7	0,600 - (1)	0,05 - (0)	2 – (-1)	$240,2\pm0,14$	$240,1 \pm 0,10$
8	0,600 - (1)	0,05 - (0)	6 – (1)	$183,8\pm0,14$	$200,3 \pm 0,13$
9	0,376 – (0)	0,01 - (-1)	2 – (-1)	$189,3 \pm 0,10$	$205,7 \pm 0,13$
10	0,376 – (0)	0,01 - (-1)	6 – (1)	$154,3 \pm 0,13$	$184,1 \pm 0,06$
11	0,376 – (0)	0,10 - (1)	2 – (-1)	$270,2 \pm 0,15$	$284,5 \pm 0,20$
12	0,376 – (0)	0,10 - (1)	6 – (1)	$206,1 \pm 0,08$	212,9 ± 0,11
13	0,376 – (0)	0,05 - (0)	4 - (0)	$199,4\pm0,08$	$206,5 \pm 0,09$
14	0,376 – (0)	0,05 - (0)	4 - (0)	$196,6 \pm 0,10$	$195,0 \pm 0,10$
15	0,376 - (0)	0,05 - (0)	4 - (0)	$192,6 \pm 0,10$	$205,4 \pm 0,10$

Tabela 1. Planejamento fatorial do tipo Box-Behnken de três fatores.

A superfície de resposta (ver Figura 1) foi utilizada para transformar as variáveis em fatores e otimizar os experimentos laboratoriais como a variável resposta. A equação polinomial de segunda ordem (Eqs. 3 e 4) descreve a relação entre as variáveis significativas e tamanho de partícula de pelo modelo ajustado [32]. Os fatores que afetaram o diâmetro médio de partícula foram x_2 (PMMA) e x_3 (PVA). Estes diâmetros de NPs podem ser explicados pela Eq. (3) (NPs/P4) e Eq. (4) (NPs/IM).

$$Z_{M\acute{e}dio}(nm) = 196, 2 + 30,07x_2 - 25,1x_3 - 7,27x_2x_3$$
(Eq. 3)

$$Z_{M\acute{e}dio}(nm) = 206,4 + 28x_2 - 22,6x_312,5x_2x_3 + 10,12x_2x_3$$
(Eq. 4)

A validação estatística das equações polinomiais foram estabelecidas pelo resultado da ANOVA disponível no software. O coeficiente de correlação R² ajustado foi de 0,9484 e 0,9417 respectivamente. Os termos da equação acima mostra uma combinação de fatores de segunda ordem. Estes fatores representam interação e relações quadráticas.

O tamanho das NPs foi diretamente proporcional ao PMMA e inversamente proporcional à concentração de PVA, isto é, ao aumentar o PMMA e diminuir a concentração de PVA o tamanho de NPs aumentou. Isto pode ser devido ao fato de que o aumento da concentração de polímero poderia levar a um aumento na viscosidade da

fase orgânica, formando nanogotas com tamanho maior [33]. Este efeito foi encontrado nos estudos de Budhian [34] e Quintanar-Guerrero [35].

O aumento da concentração de PVA causou novas reduções no tamanho médio das NPs [34]. Hao et al. [31] relata que o surfactante deve ser aumentado devido à redução induzida da tensão superficial entre a fase aquosa e a fase orgânica que o surfactante ocasiona no sistema. O autor também relata que a diminuição do polímero contribui para a não coaslecência das nanopartículas. Leroux et al. [35] diz que esta coaslecência justifica a lei de Stokes. Porque existe uma diferença entre a fase aquosa e fase orgânica.

Na Figura 1 é verificado que os menores diâmetros de partículas encontra-se na região vermelha. Quanto menor x₂ e maior x₃ menor será o diâmetro de partícula.



Figura 1. Gráfico de superfície de resposta mostrando o efeito da quantidade de PMMA (x₂) e níveis de surfactante (x₃) na média z. NP/P₄ (a). NP/I_M (b).

A eficiência de encapsulação (EE%) e o rendimento de carga de drogas das NPs/P₄ e NPs/I_M são determinadas pelo HPLC apresentada na Tabela 2. No HPLC mede-se a percentual de P₄ e I_M realizando a dissolução destes fármacos das NPs de PMMA. Todas as medições de EE% não houveram perda durante o processo de formação de NPs (p-valor > 0,05).

A técnica de evaporação do solvente é uma técnica adequada para encapsular fármacos. O rendimento de cargas foi calculada com base na proporção percentual do rendimento real de carga de drogas para rendimento teórico de carga de drogas. O baixo rendimento decargas neste experimento tiveram como consequência a baixa encapsulação das nanopartículas de mistura. Isto pode ser comparado com Kwon et al. [36] que utilizou o PMMA como encapsulante. Neste, a encapsulação da droga dentro do PMMA foi de 68 a 78%. Musyanovych et al. [28] aprisionou fármacos em partículas de polímero sólido e obteve uma porcentagem de aprisionamento de 18 a 70%, e Kozaki et al. [37] avaliou o carregamento de drogas de 10,4% a 122,4% com a variação de PVA, polímero e condições de operação.

Neste estudo a maior EE% ocorreu no experimento 5 e 9, e a menor eficiência ocorreu no experimento 10 (ver Tabela 2).

Experimento	Rendimento de Carregamento		EE(%)	
-	P_4	I _M	P ₄	I _M
1	6,50	1,54	34,84	29,82
2	4,52	3,09	36,19	31,68
3	6,49	3,50	31,88	31,04
4	5,17	5,14	36,45	34,57
5	4,46	6,15	40,00	38,54
6	2,43	3,49	24,14	26,05
7	5,86	3,51	38,36	32,71
8	3,83	4,29	24,16	25,23
9	5,33	0,51	38,56	35,41
10	0,99	4,67	18,07	24,02
11	5,34	5,12	38,33	37,41
12	3,48	2,68	36,87	30,35
13	5,95	3,13	34,98	35,13
14	5,08	2,41	33,68	36,03
15	7,22	3,23	35,50	31,35

Tabela 2. Eficiência de encapsulação (EE%) e o rendimento de carga de drogas das NPs/P4

As EE% dos experimentos deste estudo foram menores comparados ao trabalho de Mendes et al. [38], o qual obteve uma eficiência de encapsulamento de 98,7% utilizando a técnica de miniemulsão e o polímero PMMA. Esta baixa EE% pode ser justificado pelo estudo Herrman et al. [39] que relata que a EE% é inversamente proporcional ao diâmetro médio de partícula. Faradi Esfanjani et al. [40] relacionaram o percentual de encapsulação do composto desejado com a técnica de síntese de NPs poliméricas, a quantidade de surfactante, como o PVA, e ao polímero a ser utilizado. Li et al. [41] estudaram a diminuição do EE% das drogas com as propriedades físico-químicas do PVA, porque a variação das quantidades do PVA variam a EE% de 17,5% a 90%.

A Miscroscopia Eletrônica de Transmissão (MET) realizada na superfície da amostra mostra partículas poliméricas coradas com PMMA, e núcleos de P₄ e I_M mais escuros com excelente estabilidade e dispersão das partículas. As relações de partículas de PMMA menos coradas, e são características deste composto [42].

A Figura 2 indica que as NPs de PMMA e nanocápsulas apresentaram morfologia esférica e distribuição de tamanho regular de nanopartículas e nanocápsulas encapsuladas [43]. A técnica de miniemulsão aumenta a estabilidade do sistema [44]. Além do mais, a pressão osmótica seria suficiente para impedir o amadurecimento de Ostwald, o que aumenta a estabilidade da miniemulsão [44, 45].



Figura 2. Miscroscopia Eletronica de Transmissão: NP (a); NP/P₄ (b); NP/I_M (c).

Na Figura 3 são apresentadas as alterações morfológicas em diferentes magnitudes das NPs. A formação de partículas utilizando somente clorofórmio, PVA e lecitina estalibilizam as cargas superficiais [46]. O clorofórmio puro tende a formar estruturas moleculares complexas/aglomerados [47].

Na Figura 3 são apresentadas as formas esféricas da PMMA após o processamento de emulsão seguida de evaporação. A fonte de energia da emulsão decorre principalmente de turbulências interfaciais, intimamente relacionadas com o gradiente de tensão superficial induzido no processo de formação de NPs [48]. A barreira estérica fornecida pela forte adsorção das NPs na interface óleo-água faz com que seja tenha menores agregados de NPs, pois existe uma maior adsorção interfacial [49]. Do mesmo modo, as interfaces estão sujeitas a ondas capilares de origens térmicas. Estas se amplificadas aumentam a tensão superficial do sistema desconfigurando a forma esférica da nanopartícula [50].

O estado físico das partículas é de grande importância no ponto de vista biofarmacêutico, pois no estado sólido, matrizes lipídicas não tem problema com estabilidade, e a coalescência em dispersões para este tipo de técnica são baixas [51]. Alguns espectros na Figura 4 sofrem variações tanto no número de onda como na intensidade quando há inclusão da molécula hóspede [52–54].



Figura 3. Miscroscopia Eletrônica de Varredura: NP (a); NP/P₄ (b); NP/I_M (c).

O pico de absorção de energia com número de onda de 2800 a 2900 cm⁻¹ na Figura 4 [a² - b²] são característicos das ligações C-H. Nesse intervalo de número de onda, houve uma sobreposição de intensidades de absorção. Isso indica a encapsulação dos fármacos, porque nesta região as ligações da lecitina -CH² e -CH³, e -CH² do PVA ligamse aos fármacos modificando o comprimento de onda. Por exemplo, o número de onda PVA sem o encapsulamento é 2914. Posterior ao encapsulamento, este modifica seu comprimento de onda para 2912 cm⁻¹. Tal variação no número de onda pode ser decorrente dos diferentes radicais ligados ao grupo C-O-C dos analitos que se dispõem ou sequestram a nuvem eletrônica, provavelmente devido à diferença de eletronegatividade [55]. Os picos de absorção na região de 1600 a 1800 cm⁻¹ na Figura 4 [a¹ - b¹] são característicos das ligações de alongamento (C=O) dos anéis aromáticos dos fármacos.

A partícula hospedeira quando ligada aos fármacos comprova sua existência diminuindo esta absorção de energia e modificando seu comprimento de onda. A Figura 4 [a₂] mostra uma alta absorção desse número de onda em 1612 cm⁻¹ e 1662 cm⁻¹, e depois do encapsulamento desloca o primeiro pico para 1606 cm⁻¹ e diminui consideravelmente a absorção do segundo pico. Para a I_M, ocorre a mesma situação para os picos 1629 cm⁻¹ e 1675 cm⁻¹. Isso indica que as ligações intermoleculares nas metodologias de encapsulamento entre a NPs e fámarcos ficaram menos tencionadas. Isso induz a afirmar que os comprimentos de onda vibram numa intensidade menos energética do que nos fármacos puros.



Figura 4. FT-Raman: P4 pura (a1); IM pura (b1); NP (c); NP/P4 (d); NP/IM (e).

Desta forma, foram feitos ajustes de parâmetros da função de Gauss nestas bandas, e obtidos resultados para cada composto (ver Figura 5). Vale lembrar que a diminuição da área está associada à vibração da molécula, e caso essa molécula não vibre significa que o fármaco foi incluída com maior estabilidade. Um teste típico válido para detectar quantitativamente a formação de compostos de inclusão consiste em comparar a área sob alguns picos encontrados seguida da encapsulação.



Figura 5. FT-Raman: P₄ pura (a1); I_M pura (b1); NP (c); NP/P₄ (d); NP/I_M (e). Linhas contínuas: medições experimentais; Linhas tracejadas: calculadas com a função Gaussiana.

Com essa finalidade, os picos em 1612 cm⁻¹ e 1662 cm⁻¹ da P₄ e 1629 cm⁻¹ e 1675 cm⁻¹ da I_M foram interpretados como marcadores destes composto. A área das bandas de absorção desses grupos em todas as amostras examinadas foi computada e apresentada na Figura 5. Foi feita ajustando os parâmetros da função Gaussiana nos resultados da absorvância (linhas sólidas na Figura 4) e integração das curvas Gaussianas (linhas tracejadas na Figura 5) [55–57].

As significativas diferenças entre a área abaixo da curva na Figura 5 [a] (3,27 + 4,25 = 7,52 a.u.) e Figura 4 [b] (0,48 + 3,23 = 3,71 a.u.) aquelas nas Figura 5 [d] a 5 [e] suportam todas as circunstâncias examinadas que houve encapsulação dos fármacos na NPs de PMMA. Todas as áreas obtiveram um R2 \ge 0,9999. Também é importante ressaltar que o motivo para se entender que a encapsulação é aprimorada quando a área sob as bandas é reduzida é porque os fármacos deverão vibrar menos se for melhor encapsulado na partícula de PMMA [55].

Os resultados da perda de massa das análises de TGA/DTA na Figura 6 [a – e] são discutidos em vista dos fenômenos físicos e de energia exo e endotérmicos. Esses processos também são utilizados para medir as características de difusão e absorção de umidade. Na Figura 6 a temperatura de 54,1 °C ocorre uma diminuição da massa para 96,41% da NPs sem fármaco. Esta perda de massa geralmente refere-se a perda de água por desidratação [58].

A NPs sem fámaco tem sua degradação térmica em duas etapas. A primeira iniciase em 251,8 °C e termina em 396,7 °C com um percentual de 44,88% de massa. A segunda inicia-se em 396,7 °C e termina em 504,7 °C com um percentual de massa de 7,10 %.

Mishra et al [59] e Rajendran et al. [60] estudaram a decomposição em duas etapas do PVA, e foi termicamente estável até 265 °C. Gilman et al. [61] observou que a temperatura de 300 °C o PMMA teve 50% de perda de massa. Zhang et al. [62] e Jin et al. [63] avaliaram a perda mássica total em um intervalo de 320 °C a 430 °C. Nirmala et al. [64] mostra em seu estudo que a lecitina é estável termicamente até 210 °C. Desta forma as duas etapas de degradação das NPs ocorrem por ela perder seu isolamento térmico superficial [65]. Isso diminui a barreira de volatilide, aumentando o tranporte de massa entre as NPs e o calor [66].

A P₄ tem a decomposição total entrea faixa de temperatura de 232,2 $^{\circ}$ C a 421,2 $^{\circ}$ C. Essa decomposição está representada em forma de energia pelo DTA. A I_M tem perda percentual de massa de 3,16%, isso ocorre em função da temperatura de [67]. A temperatura 164,1 $^{\circ}$ C tem uma transição endotérmica devido à evaporação de compostos com baixo ponto de ebulição[68].

Este fármaco tem uma perda mássica de 49,33% a uma faixa de temperatura entre 173,3 a 330,3 ℃. Isso é interpretado como o início da degradação térmica da amostra. Estas degradações iniciais dos fármacos são iniciadas pela quebra das ligações superficiais dos compostos [69,70]. Noúltimo evento, o percentual de perda de massa é de 43,49%. É o fim da degradação térmica da amostra [67].

Observa-se na Figura 6 as curvas de DTA que os picos extremos são deslocados devido a ligação dos compostos [71]. Isso indica a encapsulação de fármacos. Os picos endotérmicos a 133,5 °C para a P₄ e 164,1 °C para a IM não apresentam sinal depois de encapsulado. O

deslocamento da temperatura 501 °C em ambos os fármacos são deslocados posterior a encapsulação (ver Figura 6). Os picos endotérmicos 413,3 °C (P₄) e 439,3 °C (I_M) e exotérmicos da NPs sem fármaco 287,9 °C também são deslocados depois de encapsulado justificando a encapsulação do fármaco [55].



Figura 6. TGA/DTA: NP (a); P4 (b); IM (c); NP/P4 (d); NP/IM (e).

Além da diminuição dos picos a diminuição da perda mássica depois de encapsulado indica a redução do coeficiente térmico de interação NPs/fármaco e calor [65]. Isto pode ser resultado das ligações C-O e C=O do PMMA com a estrutura da lecitina [72]. A encapsulação de fármacos em NPs pode ser uma vantagem relevante para dimuição de perda de massa e aumento da resistência térmica.

CONCLUSÃO

Partículas nanométricas de PMMA foram produzidas por meio do processo de emulsão simples seguida de evaporação. Este processo modificou a estrutura conformacional da NPs/P₄ e NPs/I_M, a morfologia da partícula e aumentou a resistência térmica do composto. As condições dos experimentos permitiram avaliar qual a melhor condição para produzir o menor diâmetro médio de partícula e maximizar a EE%.

O experimento 10 foi a condição em que obteve-se o menor diâmetro médio de partícula produzido. As condições do experimento 10 obtiveram diâmetros médios de partícula menores que Kwon et al. [36] que utilizou o mesmo polímero para a formação de nanopartículas.

Apesar disso, o experimento 10 obteve a menor EE%, e o experimento 5 e 9 as

maiores EE%. A otimização do diâmetro de partícula contribui para a escolha da melhor eficiência e para a quantidade de cada material a ser utilizado. Desta forma, considera-se que a melhor condição operacional o experimento 9, por apresentar um diâmetro médio próximo do ideal, e EE% muito maior que a do experimento 10.

REFERÊNCIAS

- [1] I.S. Chen, Y.Kubo, Ivermectin and its target molecules: shared and unique modulation mechanisms of ion channels and receptors by ivermectin, J. Physiol 0 (2017) 1–13.
- [2] M. Edmonds, E. Johnson, J. Edmonds, Anthelmintic resistance of Ostertagia ostertagi and Cooperiaoncophora tomacrocycliclactones in cattle from the western United States, Vet. Parasitol (2010).
- M. S. Panayotova-Pencheva, Ivermectin-Behandlung von Endoparasiten bei Wildtieren in Menschenobhut: Eine Übersicht 85 (2016) 280–308.
- [4] H. Alout, B. D. Foy, Ivermectin: a complimentary weapon against the spread of malaria?, Expert Rev. Anti. Infect. Ther 15 (2017) 231–240.
- [5] I. M. Helbling, C. A. Busatto, S. A. Fioramonti, J. I. Pesoa, L. Santiago, D. A. Estenoz, J. A. Luna, Preparation of TPPcrosslinked chitosan microparticles by spray drying for the controlled delivery of progesterone intended for estrus synchronization in cattle, Pharm. Res 35 (2018)66–66.
- [6] M. C. Wiltbank, A. H. Souza, P.D. Carvalho, A. P. Cunha, J. O. Giordano, P.M. Fricke, G.M. Baez, M.G. Diskin, Physiological and practical effects of progesterone on reproduction in dairy cattle, Animal 8 (2014) 70–81.
- [7] R.S.Bisinotto, I.J.Lean, W.W.Thatcher, J.E.P.Santos, Meta-analysis of progesterone supplementation during timed artificial insemination programs in dairy cows, J.Dairy Sci 98 (2015)2472–2487.
- [8] C. Varan, H. Wickström, N. Sandler, Y. Aktaş, E. Bilensoy, Inkjet printing of antiviral PCL nanoparticles and anticancer cyclodextrin inclusion complexes on bioadhesive film for cervical administration, Int. J. Pharm 531 (2017) 701–713.
- [9] V.Weiss-Angeli, F.S. Poletto, L. R. Zancan, F.Baldasso, A. R. Pohlmann, S.S. Guter- res, Nanocapsules of octyl methoxycinnamate containing quercetin delayed the pho- todegradation of both components under ultraviolet a radiation, J.Biomed. Nanotech- nol 4 (2008) 80–89.
- [10] B. Adinolfi, M. Pellegrino, A. Giannetti, S. Tombelli, C. Trono, G. Sotgiu, G. Varchi, M.Ballestri, T.Posati, S. Carpi, P.Nieri, F.Baldini, Molecularbeacon-decorated poly- methylmethacrylate core-shell fluorescent nanoparticles for the detection of survivin mRNA in human cancer cells, Biosens. Bioelectron 88 (2017) 15–24.
- J.Kim, Y.M.Lee, Y.Kang, WJ.Kim, Tumor-homing, size-tunable clustered nanopar-ticles for anticancer therapeutics, ACS Nano 8 (2014) 9358–9367.
- [12] M. S. Falzarano, E. Bassi, C. Passarelli, P.Braghetta, A. Ferlini, Biodistribution Studies of Polymeric Nanoparticles for Drug Delivery in Mice, Hum. Gene Ther 25 (2014) 927–928.
- D.Qi,Z.Cao, U.Ziener, Recent advances in the preparation of hybrid nanoparticles in miniemulsions, Adv. Colloid Interface Sci 211 (2014) 47–62.
- [14] J.M. Asua, Miniemulsion polymerization, Prog. Polym. Sci 27 (2002) 1283–1346.
- [15] B. V.N. Nagavarma, H. K. S. Yadav, A. Ayaz, L. S. Vasudha, H. G. Shivakumar, Different techniques for preparation of polymeric nanoparticles- A review, Asian J. Pharm. Clin. Res 5 (2012) 16–23.
- [16] M.Iqbal, N.Zafar, H.Fessi, A.Elaissari, Doubleemulsion solvent evaporation tech-niques used for drug encapsulation, Int. J. Pharm 496 (2015) 173–190.
- [17] K. Landfester, M. Antonietti(2004).
- [18] G. Tresset, C. Marculescu, A. Salonen, M. Ni, C. Iliescu, Fine control over the size of surfactant-polyelectrolyte nanoparticles by hydrodynamic flow focusing, Anal. Chem 85 (2013) 5850–5856.
- [19] D. Rousseau, Fat crystals and emulsion stability A review, Food Res. Int 33 (2000) 3–14.
- [20] L. Dai, C. Sun, R. Li, L. Mao, F. Liu, Y. Gao, Structural characterization, formation mechanism and stability of curcumin in zein-lecithin composite nanoparticles fabri- cated by antisolvent co-precipitation, Food Chem 237 (2017)1163–1171.
- [21] J. Xue, Q. Zhong, Blending lecithin and gelatin improves the formation of thymol nan- odispersions, J. Agric. Food Chem 62 (2014) 2956–2962.
- [22] X.Zhao, Q.Meng, J.Liu, Q.Li, Hydrophobic dye/polymer composite colorants syn- thesized by miniemulsion solvent evaporation technique, Dye. Pigment 100 (2014) 41–49.
- [23] R.A.Silva-Buzanello, A.C.Ferro, E.Bona, L. Cardozo-Filho, P.H. H. D. Araújo, F.V.Leimann, O. H. Gonçalves, Validation of an Ultraviolet-visible (UV-Vis) technique for the quantitative determination of curcumin in poly(l-lactic acid) nanoparticles, Food Chem 172 (2015) 99–104.
- [24] F.V.Leimann, M.H.Biz, K.C.Kaufmann, W.J.Maia, O.H.Honçalves, L.C.Filho, C.Sayer, P.H.H.D.Araújo, Characterization of progesterone loaded biodegradable blend polymeric nanoparticles, Ciência Rural 45 (2015)

2082–2088.

- [25] S.Z.X.Xia, Zeng-Zai, Y.Liu, Studieson Preparation Techniques of Ivermectin Lipo- somes, J. Hunan Agric. Univ. Sci (2004).
- [26] S. A. El-Gizawy, B. O. Hagan, N. Irwin, P.A. Mccarron, Effect of poly(ethylene gly- col) content and formulation parameters on particulate properties and intraperitoneal delivery of insulin from PLGA nanoparticles prepared using the double-emulsion evaporation procedure, Pharm. Dev. Technol 0 (2017) 0–0.
- [27] Y.Ding, J.Zheng, F.Zhang, J.Kan, Synthesis and characterization of retrograded starch nanoparticles through homogenization and miniemulsion cross-linking, Carbohydr. Polym 151 (2016) 656–665.
- [28] A. Musyanovych, J. Schmitz-Wienke, V.Mailänder, P.Walther, K. Landfester, Prepa- ration of biodegradable polymer nanoparticles by miniemulsion technique and their cell interactions, Macromol. Biosci 8 (2008) 127–139.
- [29] K. H. Tseng, C. J. Chou, T. C. Liu, D. C. Tien, T. C. Wu, L. Stobinski, Interactive Relationship between Silver Ions and Silver Nanoparticles with PVA Prepared by the Submerged Arc Discharge Method, Adv. Mater. Sci. Eng (2018).
- [30] I.Riva'i,I.O.Wulandari,H.Sulistyarti, A.Sabarudin, Ex-SituSynthesisofPolyvinyl alcohol(PVA)-coated Fe 3 O 4 Nanoparticles by Coprecipitation-Ultrasonication Method, IOP Conf. Ser. Mater. Sci. Eng 299 (2018) 12065– 12065.
- [31] J.Hao,X.Fang, YZhou, J.Wang, F.Guo, F.Li, X.Peng, Developmentand optimization of solid lipid nanoparticle formulation for ophthalmic delivery of chloramphenicol using a Box-Behnken design, Int. J. Nanomedicine 6 (2011) 683–692.
- [32] Y.Ding, J.Zheng, X.Xia, T.Ren, J.Kan, Box-Behnken design for the optimization of nanoscale retrograded starch formation by high-power ultrasonication, LWT - Food Sci. Technol 67 (2016)206–213.
- [33] M. V.Shaikh, M. Kala, M. Nivsarkar, Formulation and optimization of doxorubicin loaded polymeric nanoparticles using Box-Behnken design: ex-vivo stability and in- vitro activity, Eur. J. Pharm. Sci 100 (2017) 262–272.
- [34] Y.A. Haggag, A. M. Faheem, M. M. Tambuwala, M. A. Osman, S. A. El-Gizawy, B. Hagan, N. Irwin, P.A. Mccarron, Effect of poly(ethylene glycol) content and for- mulation parameters on particulate properties and intraperitoneal delivery of insulin from PLGA nanoparticles prepared using the double-emulsion evaporation proce- dure, Pharm. Dev. Technol (2017)1–12.
- [35] J.C. Leroux, E. Allemann, E. Doelker, R. Gurny, New approach for the preparation of nanoparticles by an emulsification-diffusion method, Eur.J.Pharm.Biopharm41 (1995) 14–18.
- [36] S.S.Kwon,Y.S.Nam,J.S.Lee,B.S.Ku,S.H.Han,J.Y.Lee,I.S.Chang, Preparation and characterization of coenzyme Q10-loaded PMMA nanoparticles by a new emul- sification process based on microfluidization, Colloids Surfaces A Physicochem. Eng. Asp 210 (2002)95–104.
- [37] S.-K. K. Kozaki, S. I. Kobayashi, Y. Goda, H. Okuda, Evaluating the Properties of Poly(lactic-co-glycolicacid) Nanoparticle Formulations Encapsulating a Hydrophobic Drug by Using the Quality by Design Approach, Chem Pharm Bull (Tokyo)3(2017) 221–228.
- [38] A. N. Mendes, L. A. Filgueiras, M. R. P.Siqueira, G. M. Barbosa, C. Holandino, D. Moreira, J. C. Pinto, M. Nele, Encapsulation of Piper cabralanum (Piperaceae) nonpolar extract in poly(methyl methacrylate) by miniemulsion and evaluation of increase in the effectiveness of antileukemic activity in K562 cells, Int. J. Nanomedicine 12 (2017) 8363–8373.
- [39] J. Herrmann, R. Bodmeier, Somatostatin containing biodegradable microspheres pre- pared by a modified solvent evaporation method based on W/O/W-multipleemul- sions, Int. J. Pharm 126 (1995) 129–138.
- [40] A. Esfanjani, S. M. Jafari, Biopolymer nano-particles and natural nano-carriers for nano-encapsulation of phenolic compounds, Colloids Surfaces BBiointerfaces 146 (2016) 532–543.
- [41] X.T.Li,J.H.Li,G.E.Zhang,G.X.Xi,X.D.Lou,Kineticstudiesonthethermaldis- sociation of β-cyclodextrinanisaldehyde inclusion complex, Thermochim. Acta 262 (1995) 165–173.
- [42] J.L. Luna-Xavier, E. Bourgeat-Lami, A. Guyot, Theroleof initiation in the synthesis of silica/poly(methyl methacrylate) nanocomposite latex particles through emulsion polymerization, Colloid Polym. Sci 279 (2001) 947–958.
- [43] P.E. Feuser, L.S. Bubniak, C. Bodack, A. Valério, M. C. Silva, E. Ricci-Júnior, C. Sayer, P. H. H. D. Araújo, In Vitro Cytotoxicity of Poly(Methyl Methacrylate) Nanoparti- cles and Nanocapsules Obtained by Miniemulsion Polymerization for Drug Delivery Application, J. Nanosci. Nanotechnol 16 (2016) 7669–7676.
- [44] P.E. Feuser, P.C. Gaspar, A. V. Jacques, A. C. Tedesco, M. C, D.S. Silva, E. Ricci-Júnior, C. Sayer, P.H. H. D. Araújo, Synthesis of ZnPcloaded poly(methylmethacry-late) nanoparticles via miniemulsion polymerization for photodynamic therapy in leukemic cells, Mater. Sci. Eng. C 60 (2016) 458–466.
- [45] M. Antonietti, K. Landfester, Polyreactions in miniemulsions, Prog. Polym. Sci 27 (2002) 689–757.
- [46] J.F.Osorio-Tobón, P.I.N. Carvalho, M. A. Rostagno, A.J. Petenate, M. A. A. Meireles, Precipitation of curcuminoids from an ethanolic turmeric extract using a supercritical antisolvent process, J. Supercrit. Fluids 108 (2016) 26–34.
- [47] B. Ormsby, T. Learner, The effects of wet surface cleaning treatments on acrylic emulsion artists' paints a review of recent scientific research, Stud. Conserv 54 (2009) 29–41.
- [48] N. Anton, J. P. Benoit, P. Saulnier, Design and production of nanoparticles formulated from nano-emulsion templates-A review, J. Control. Release 128 (2008) 185–199.

- [49] T.Sharma, G.S.Kumar, B.H.Chon, J.S.Sangwai, Thermal stability of oil-in-water Pickering emulsion in the presence of nanoparticle, surfactant, and polymer, J.Ind. Eng. Chem 22 (2015)324–334.
- [50] C. A. Miller, Spontaneous Emulsification Produced by Diffusion A Review, Colloids and Surfaces 29 (1988)89– 102.
- [51] M.Trotta, F.Debernardi, O.Caputo, Preparation of solid lipid nanoparticles by a sol-vent emulsification-diffusion technique, Int. J. Pharm 257 (2003) 153–160.
- [52] W.A. Lopes, M. Fascio, Esquema para interpretação de espectros de substâncias orgânicas na região do infravermelho, Quim. Nova 27 (2004) 670–673.
- [53] Y.Bai, J. Wang, M. Bashari, X. Hu, T. Feng, X. Xu, Z. Jin, Y. Tian, G. Castronuovo, M.Niccoli, J.G.Galvão, V.F. Silva, S.G. Ferreira, F.R.M. França, D.A. Santos, L.S. Freitas, P.B. Alves, A. A. S. Araújo, S. C. H. Cavalcanti, R.S. Nunes, N. Li, L. Xu, D. C. Marinescu, E. Pincu, I. Stanculescu, V.Meltzer, P. Xu, L. X. Song, H. M. Wang, Thermal analysis of β-cyclodextrin/Berberine chloride inclusion compounds, Ther- mochim. Acta 499 (2013)62–69.
- [54] N. Li, L. Xu, Thermal analysis of β -cyclodextrin/Berberine chloride inclusion com- pounds, Thermochim. Acta 499 (2010) 166–170.
- [55] O.V.Junior, J.H. Dantas, C.E. Barão, E.F.Zanoelo, L. Cardozo-Filho, F.F.D. Moraes, Formation of inclusion compounds of (+)Catechin withβ-Cyclodextrin in different complexation media: spectral, thermal and antioxidant properties, J. Supercrit. Fluids (2016).
- [56] S.R.Valentini, V.C.Fenelon, A.C.Nogueira, F.Sato, A.N.Medina, M.L.Baesso, R.G. Santana, G. Matioli, Insulin complexation with hydroxypropyl-beta-cyclodextrin: Spectroscopic evaluation of molecular inclusion and use of the complex in gel for heal- ing of pressure ulcers, Int. J. Pharm 490 (2015) 229–239.
- [57] Z. Aigner, O. Berkesi, G. Farkas, P,Szabó-Révész, DSC, X-ray and FTIR studies of a gemfibrozil/dimethyl-β-cyclodextrin inclusion complex produced by co-grinding, J. Pharm. Biomed. Anal 57 (2012) 62–67.
- [58] L.J.Yang, S.X.Ma, S.Y.Zhou, W.Chen, M.W.Yuan, Y.Q.Yin, X.D.Yang, Preparation and characterization of inclusion complexes of naringenin with ??-cyclodextrin orits derivative, Carbohydr. Polym 98 (2013) 861–869.
- [59] R. Mishra, K. J. Rao, On the formation ofpoly(ethyleneoxide)-poly(vinylalcohol) blends, Eur. Polym. J 35 (1999) 1883–1894.
- [60] S. Rajendran, M. Sivakumar, R. Subadevi, Investigations on the effect of various plasti- cizersinPVA-PMMAsolid polymerblendelectrolytes, Mater. Lett 58 (2004)641–649.
- [61] J. W. Gilman, Flammability and thermal stability studies of ž/1 polymer layered- silicate clay nanocomposites, APLIED CLAY Sci (1999) 31–49.
- [62] Y.Zhang, S.Zhuang, X.Xu, J.Hu, Transparent and UV-shielding ZnO@PMMA nanocomposite films, Opt. Mater. (Amst) 36 (2013) 169–172.
- [63] Z. Jin, K. P.Pramoda, G. Xu, S. H. Goh, Dynamic Mechanical Behavior of Melt- processed Multi-walled Carbon Nanotube/PMMA Composites, Chem. Phys. Lett 337 (2001) 186–191.
- [64] R.Nirmala, H.M.Park, R.Navamathavan, H.S.Kang, M.H. El-Newehy, H.Y.Kim, Lecithinblended polyamide-6 high aspectration anofiber scaffolds via electrospinning for human osteoblast cell culture, Mater. Sci. Eng. C31 (2011) 486–493.
- [65] S. Kango, S. Kalia, A. Celli, J. Njuguna, Y. Habibi, R. Kumar, Surface modification of inorganic nanoparticles for development of organic-inorganic nanocomposites-A review, Prog. Polym. Sci 38 (2013) 1232–1261.
- [66] S. S. Ray, M. Okamoto, Polymer/layered silicate nanocomposites: A review from preparation to processing, Prog. Polym. Sci 28 (2003) 1539–1641.
- [67] L.A.Rolim, F.C.M.Santos, L.L.Chaves, M.L.C.M.Gonçalves, J.L.Freitas-Neto, A.L.D.S.D.Nascimento, J.L.Soares-Sobrinho, M.M.D.Albuquerque, M.D.C.A.D. Lima, P.J.Rolim-Neto, Preformulation study of ivermectin raw material, J. Therm. Anal. Calorim 120 (2015)807–816.
- [68] G.Bruylants, J.Wouters, C. Michaux, Differential Scanning Calorimetry in LifeSci- ence: Thermodynamics, Stability, Molecular Recognition and Application in Drug Design, Curr. Med. Chem 12 (2005) 2011–2020.
- [69] T.Kashiwagi, A. Inaba, J.E. Brown, K. Hatada, T.Kitayama, E. Masuda, Effects of Weak Linkages on the Thermal and Oxidative Degradation of Poly(MethylMethacrylates), Macromolecules 19 (1986)2160–2168.
- [70] Y.H. Hu, C. Y.Chen, C. C. Wang, Viscoelastic properties and thermal degradation kinetics of silica/PMMA nanocomposites, Polym. Degrad. Stab 84 (2004) 545–553.
- [71] M. Wesołowski, Analysis of drug formulations by thermal decomposition, Ther- mochim. Acta 209 (1992) 223–251.
- [72] S.Kang,S.Hong,C.R.Choe,M.Park,S.Rim,J.Kim,Preparationandcharacterization of epoxy composites filled with functionalized nanosilica particles obtained via sol-gel process, Polymer (Guildf) 42 (2001) 879–887.