

RECUPERAÇÃO DE OURO DE RESÍDUOS ELETRÔNICOS UTILIZANDO LIXIVIAÇÃO E BIOSSORÇÃO COM QUITINA

L. N. CORTÊS¹, D. S. P. FRANCO¹, E. H. TANABE¹, D. A. BERTUOL¹, G. L. DOTTO^{1*}

¹Universidade Federal de Santa Maria, Departamento de Engenharia Química

*e-mail: guilherme_dotto@yahoo.com.br

RESUMO

Este trabalho visou à recuperação de ouro a partir de microprocessadores de computador descartados (MCD) utilizando lixiviação seguida de bioissorção com quitina. Os componentes dos MCD foram lixiviados usando soluções de tioureia e, duas rotas foram testadas para recuperar o ouro a partir destas soluções: (1) bioissorção e (2) precipitação seguida por bioissorção. Para cada uma das rotas, a bioissorção foi avaliada de acordo com a cinética e o equilíbrio. Para ambas as rotas, o modelo de ordem geral foi adequado para representar o comportamento cinético e, o equilíbrio foi bem representado pelo modelo de BET. Verificou-se que a precipitação seguida por bioissorção foi mais eficiente para a recuperação de ouro, uma vez que os outros compostos foram removidos da solução lixiviada na etapa de precipitação. Usando esta rota, cerca de 80% do ouro foi recuperado, utilizando 20 g L⁻¹ de quitina a 298 K durante 4 h.

1 INTRODUÇÃO

A indústria eletrônica tornou-se um dos setores que mais crescem no mundo. Como consequência, grandes quantidades de resíduos eletrônicos (RE) são geradas (Wang e Xu, 2014). Demonstrou-se que mais de um bilhão de computadores e seus microprocessadores foram descartados entre 1997 e 2010, apenas no Japão e nos Estados Unidos (Kiddee et al., 2013). O tratamento incorreto dos RE é um grave problema de poluição, uma vez que contém uma variedade de substâncias tóxicas, as quais podem contaminar o meio ambiente e ameaçar a saúde humana (Hong et al., 2015). Em paralelo, os RE contém metais valiosos, tais como, ouro, prata, platina e cobalto, que podem ser recuperados (Bertuol et al., 2015). Desta forma, o desenvolvimento de tecnologias para recuperação de metais de RE é uma alternativa para obter um produto valioso e resolver um problema ambiental (Vidyadhar et al., 2013).

A bioissorção é uma tecnologia promissora para a remoção de metais pesados a partir de soluções aquosas. As principais vantagens da bioissorção são a sua elevada eficácia na redução dos íons de metais pesados e a utilização de bioissorventes baratos. Operações de bioissorção são particularmente adequadas para o tratamento de soluções diluídas de metais pesados (Ungureanu et al., 2015). No entanto, não existem estudos utilizando quitina como bioissorvente para a recuperação de ouro.

A quitina é o segundo polissacarídeo natural mais abundante e o principal componente estrutural do exoesqueleto de artrópodes. As principais fontes comerciais de quitina são caranguejo e camarão, que são abundantemente fornecidos como produtos residuais da indústria de frutos do mar (Jayakumar et al., 2010). A quitina contém grupos hidroxila e N-acetil em sua estrutura, que são capazes de se ligar com alguns íons em meio aquoso (Dotto et al., 2012, 2013, 2015). Com base no melhor de nosso

conhecimento, não há estudos na literatura sobre a bioissorção de ouro a partir de soluções lixiviadas usando quitina como bioissorvente.

Este estudo investigou a possibilidade recuperação de ouro de soluções lixiviadas de microprocessadores de computador descartados (MCD) usando bioissorção com quitina. A quitina e os MCD foram obtidos e caracterizados. O ouro foi lixiviado a partir de MCD usando tioureia. Em seguida, foram estudadas duas maneiras para a recuperação de ouro a partir das soluções lixiviadas: (1) bioissorção e (2) precipitação seguida por bioissorção. Para cada rota, a etapa de bioissorção foi estudada em detalhe.

2 MATERIAIS E MÉTODOS

2.1 Preparação e caracterização da quitina

A quitina foi obtida a partir de resíduos de camarão (*P. brasiliensis*). Os resíduos foram submetidos à desmineralização, desproteínização, desodorização e secagem (Dotto et al., 2013). A quitina foi moída (Wiley 03) e peneirada, sendo utilizado o tamanho de partícula entre 105-125 μm .

A quitina foi caracterizada de acordo com o ponto de carga zero (pH_{ZPC}) (Hao et al., 2004), grau de desacetilação, espectroscopia de infravermelho (FT-IR) (Prestige, Japão), área da superficial, volume de poro e raio médio de poro médio (RP) (Quantachrome, EUA). O índice de cristalinidade foi determinado por difração de raios-X (Rigaku, Japão). As características texturais foram visualizadas por microscopia eletrônica de varredura (MEV) (Jeol, Japão).

2.2 Obtenção e caracterização dos pinos de microprocessadores

Foram utilizados microprocessadores de computador obtidos em vários pontos de coleta na cidade de Santa Maria - RS. Os pinos foram retirados manualmente com o auxílio de um alicate. Depois de coletados,

varias marcas e modelos foram separados a fim de testar em solução de água régia qual marca apresenta o maior percentual de ouro nos pinos. Depois de realizados os testes e analisados por espectrometria de absorção atômica, concluiu-se que a marca Intel pentium® foi a que gerou um maior percentual de massa de ouro em seus pinos.

2.3 Lixiviação de ouro a partir dos microprocessadores

Os pinos foram lixiviados com tioureia (Ubalini et al., 1998). Inicialmente, 1,0 g dos pinos de foram colocados em um frasco volumétrico. Logo após, 20 ml de solução de tioureia (50 g L^{-1}) e 20 mL de sulfato férrico (15 g L^{-1}) foram adicionados ao frasco. Em seguida foi adicionado H_2SO_4 até que a solução atingisse pH 1. Finalmente, 50 mL de água deionizada foram adicionados para completar o volume do frasco. A solução foi agitada a 100 rpm por 60 min a $25 \pm 2^\circ\text{C}$. No final do experimento, as soluções lixiviadas (contendo ouro, reagentes e metais extraídos) foram filtradas (Whatmann nº40) e mantidas em um local escuro para uso posterior. As concentrações de ouro e ferro foram determinadas por espectrômetro de absorção atômica em chama (Agilent, EUA).

2.4 Bioissorção de ouro a partir das soluções lixiviadas

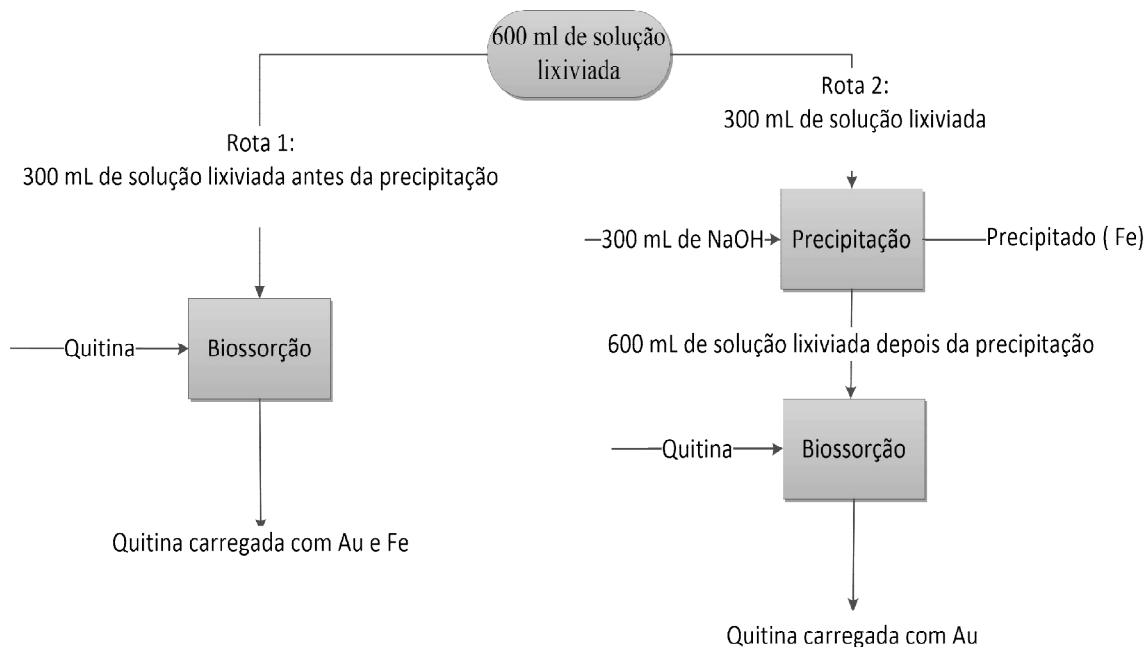
Duas rotas foram utilizadas para o estudo da bioissorção de ouro a partir de soluções lixiviadas: (1) bioissorção antes da precipitação e (2) bioissorção após a precipitação. O esquema experimental para a bioissorção de ouro de soluções lixiviadas é demonstrado na **Figura 1**.

2.4.1 Precipitação: A precipitação foi realizada com intenção de remover outras substâncias na solução e consequentemente melhorar o desempenho da bioissorção. A precipitação foi realizada com NaOH $5,00 \text{ mol L}^{-1}$ até pH 6. Após a adição do mesmo o

volume total da solução foi duplicado. Ao final da precipitação, o lodo foi removido e a

fase líquida foi utilizada para os experimentos de bioissorção.

Figura 1 – Esquema experimental



2.4.2 Bioissorção: Para ambas as soluções (antes e depois da precipitação) os testes de bioissorção foram realizados utilizando um banho termostático agitado (Marconi, Brazil) sob agitação constante de 150 rpm e um volume de solução de 20mL. Os efeitos do tempo de contato (0-120 min), dosagem de bioissorvente (0.50-20.00 g L⁻¹) e temperatura (298-328 K) foram investigados. Após os experimentos, a fase sólida foi separada por filtração (Whatmann n° 40) e a concentração de ouro remanescente na fase líquida foi avaliada através espectrômetro de absorção atômica com chama (Agilent, EUA).

O percentual de recuperação de ouro (R,%), a capacidade de bioissorção (q_t , mg g⁻¹) e a capacidade de equilíbrio de bioissorção (q_e , mg g⁻¹) foram determinadas através das equações 1, 2 e 3:

$$R = \frac{(C_0 - C_f)}{C_0} 100 \quad (1)$$

$$q_t = \frac{V(C_0 - C_f)}{m} \quad (2)$$

$$q_e = \frac{V(C_0 - C_e)}{m} \quad (3)$$

onde, C_0 é a concentração inicial de ouro em fase líquida (mg L⁻¹), C_e é a concentração de ouro no equilíbrio na fase líquida (mg L⁻¹), C_f é a concentração final de ouro na fase líquida (mg L⁻¹), m é a massa de bioissorvente (g) e V é o volume de solução (L).

2.5.2 Cinética e equilíbrio de bioissorção

Os dados experimentais da cinética de bioissorção de ouro antes pra precipitação e depois da precipitação foram obtidos de 0 a 120 minutos. Estes dados foram interpretados

a partir das regressões dos modelos de pseudo-primeira ordem (PPO) (eq. 4) (Lagergren, 1898), pseudo-segunda ordem (PSO) (eq. 5) (Ho and McKay, 1998) e de ordem geral (OG) (eq. 6) (Alencar et al, 2012).

$$q_t = q_1(1 - \exp(-k_1 t)) \quad (4)$$

$$q_t = \frac{t}{(1/k_2 q_2^2) + (t/q_2)} \quad (5)$$

$$q_t = q_n \frac{q_n}{[k_n(q_n)^{n-1}t(n-1) + 1]^{1/(n-1)}} \quad (6)$$

Sendo, k_1 (min^{-1}), k_2 ($\text{g mg}^{-1} \text{min}^{-1}$) e k_n ($\text{min}^{-1}(\text{g mg}^{-1})^{n-1}$) as constantes da taxa para os modelos: q_1 , q_2 e q_n (mg g^{-1}) os valores teóricos de capacidade de bioadsorção e “ n ” é a ordem da reação de bioadsorção.

As isotermas de equilíbrio de bioadsorção foram obtidas a 298, 308, 318 e 328 K. Os modelos de Freundlich (eq. 7) (Freundlich 1906) e BET (eq. 8) (Ebadi et al., 2009) foram ajustados aos dados experimentais.

$$q_e = K_f C_e^{1/n} \quad (7)$$

$$q_e = \frac{q_{BET} K_1 C_e}{(1 - K_2 C_e)(1 - K_2 C_e + K_1 C_e)} \quad (8)$$

Onde, K_f é a constante de Freundlich ($(\text{mg g}^{-1})(\text{mg L}^{-1})^{-1/n}$), $1/n$ é o fator de heterogeneidade, q_{BET} é a capacidade de bioadsorção em monocamada (L mg^{-1}), K_1 e K_2 são as constantes de BET (L mg^{-1}).

2.6 Análises do MEV e EDX

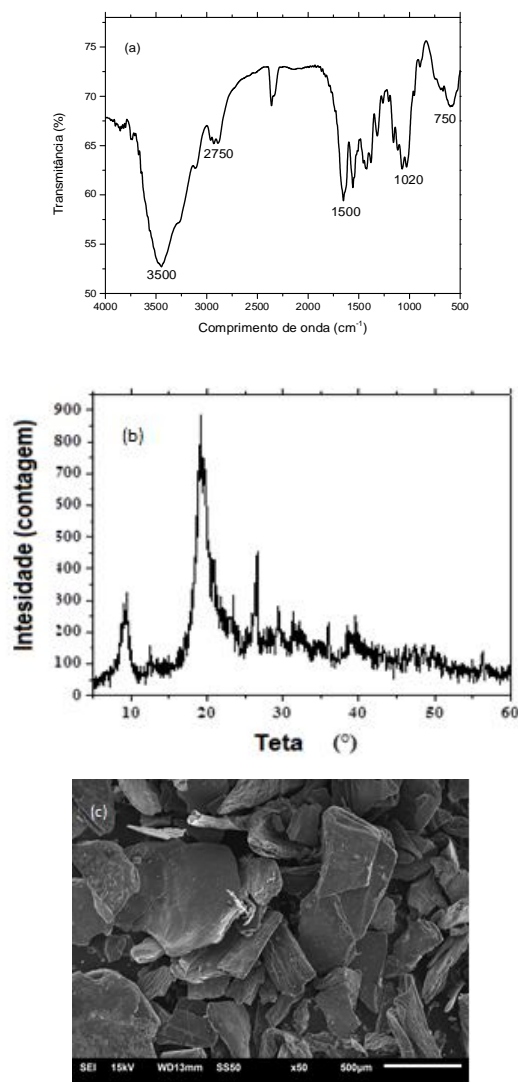
A fim de confirmar os efeitos da precipitação e também da bioadsorção de ouro, microscopia eletrônica de varredura (MEV) e espectroscopia de raios X foram utilizados. Para este propósito três amostras de quitina foram analisadas: a quitina antes da

bioadsorção, a quitina bioadsorvida com ouro antes e após a precipitação.

3 RESULTADOS E DISCUSSÃO

3.1 Características da quitina

Figura 2 – FT-IR (a), EDX (b) e MEV (c) da quitina.



A quitina apresentou ponto de carga zero (pH_{ZPC}) de 5,4. Isto indica que quando o pH da solução é inferior a 5,4 a superfície do adsorvente está carregada positivamente e, a

superfície está carregada negativamente quando os valores de pH são maiores que 5,4. A área superficial foi de $4,0 \pm 0,2 \text{ m}^2 \text{ g}^{-1}$, o volume de poros foi de $5,0 \pm 0,2 \text{ mm}^3 \text{ g}^{-1}$ e o raio médio dos poros foi de $14,8 \pm 0,2 \text{ Å}$.

No espectro vibracional (**Figura 2 (a)**), estão representadas as principais bandas da quitina: 3500 (estiramentos N-H e O-H), 2750 (estiramentos CH_2 e CH_3), 1500 (C=O de amida secundária), 1450 (estiramentos de amida II) e 1020 (C-O). Estas bandas são características da quitina, conforme trabalhos anteriores (Dotto et al., 2015). O padrão exibido pelo DRX na **Figura 2 (b)** mostra que os picos mais relevantes na quitina são quando em 2θ de aproximadamente $9,5^\circ$ e 20° . Estes dois valores são relativos a estrutura cristalina ortorrômbica da forma- α da quitina (Al-Sagheer et al., 2009). A superfície rígida e não porosa da quitina pode ser confirmada pela **Figura 2 (c)**

3.2 Características das soluções lixiviadas

As características das soluções lixiviadas antes e depois da precipitação são apresentadas na Tabela 1.

Tabela 1 – Caracterização das soluções lixiviadas.

Característica	Antes da precipitação	Depois da precipitação
Volume total (mL)	300	600
pH	1,00	6,00
Concentração de Au (mg L^{-1})	$202,7 \pm 1,5$	$97,2 \pm 2,1$
Quantidade de Au (mg)	60,8	58,3
Concentração de Fe (mg L^{-1})	$3001 \pm 2,8$	$4,2 \pm 0,1$
Quantidade de Fe (mg)	900,3	2,5

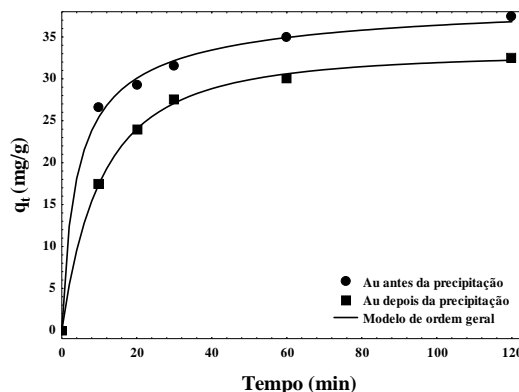
Como pode se observar o valor do pH foi de 1 para 6, após a precipitação. Esta elevação de pH foi favorável para a remoção

de Fe (99,7%) e ocorreu uma pequena precipitação de Au (4,1%). Os resultados indicam que a precipitação se mostrou favorável, pois, a maior parte do Fe removida. Este fator se torna importante para o processo, devido diminuir bioadsorção competitiva entre o Fe e o Au nos sítios disponíveis da quitina.

3.3 Cinética de bioadsorção

As curvas cinéticas para bioadsorção de ouro a partir de soluções lixiviadas antes e depois da precipitação são apresentadas na **Figura 3**. As curvas foram ajustadas de acordo com os modelos de pseudo-primeira ordem, pseudo-segunda ordem e de ordem geral. Os parâmetros são apresentados na Tabela 2.

Figura 4 – Curvas cinéticas para bioadsorção de ouro a partir de soluções lixiviadas antes e após a precipitação.



A **Figura 4** mostra que 80% da saturação foi alcançada em 30 min, e após, a taxa de bioadsorção diminuiu consideravelmente. Um comportamento semelhante foi encontrado por Park et al (2012).

Baseado nos valores de R^2 , R^2_{adj} e EMR (Tabela 2) é possível determinar que o modelo que melhor se ajusta aos dados experimentais é o de ordem geral.

É possível observar que o valor de q_n aumentou 18% depois da precipitação. Esta mudança no valor pode ser explicada devido às diferenças de concentração de Au. Antes da

precipitação era duas vezes maior que depois de sua precipitação (Tabela 1). O valor de h_0 é maior antes da precipitação, o que indicia que o processo de bio sorção ocorre mais rápido para esta solução. Contudo o valor de k_n para depois da precipitação é maior que antes da precipitação, isto acontece devido a solução apresentar baixa concentração de Fe ($4,2 \pm 0,1 \text{ mg L}^{-1}$), facilitando a transferência de Au da solução para a superfície da quitina.

Tabela 2 – Parâmetros cinéticos estimados para a bio sorção de ouro.

Modelos	Antes da precipitação	Depois da precipitação
PPO		
$q_1 \text{ (mg g}^{-1}\text{)}$	34,7	31,26
$k_1 \text{ (min}^{-1}\text{)}$	0,123	0,076
R^2	0,974	0,995
R^2_{adj}	0,967	0,994
EMR (%)	5,4	2,5
PSO		
$q_2 \text{ (mg g}^{-1}\text{)}$	37,9	35,2
$k_2 \text{ (g mg min}^{-1}\text{)}$	0,0053	0,0029
$h_2 \text{ (mg g min}^{-1}\text{)}$	7,6	3,7
R^2	0,994	0,998
R^2_{adj}	0,993	0,997
EMR (%)	2,5	1,4
OG		
$q_n \text{ (mg g}^{-1}\text{)}$	40,5	33,1
$k_n \text{ (min}^{-1}\text{ (g mg}^{-1}\text{)}^{n-1}\text{)}$	5,78E-4	1,41E-2
$h_0 \text{ (mg g}^{-1}\text{ min}^{-1}\text{)}$	10,1	3,1
n	2,64	1,54
R^2	0,997	0,999
R^2_{adj}	0,995	0,998
EMR (%)	1,8	0,92

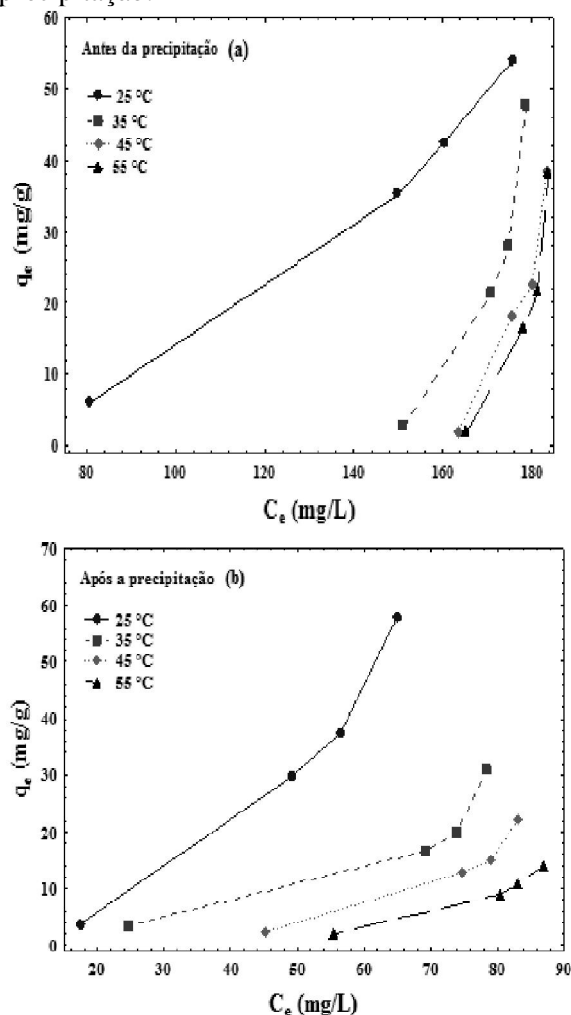
3.4 Equilíbrio de bio sorção

As curvas de equilíbrio de bio sorção de ouro estão demonstradas na **Figura 4**.

As Figuras 4 (a) (antes da precipitação) e 4 (b) (depois da precipitação), mostram que a bio sorção de ouro na quitina é representada pela curva tipo S (Giles et al., 1960), indicando forte competição pelos sítios

ativos de bio sorção. Isto é corroborado, uma vez que, depois da extração do ouro, vários compostos como, Fe, Tiourea e sulfatos permaneceram em solução. Estes compostos provavelmente causam o efeito de bio sorção competitiva com o ouro pelos sítios ativos.

Figura 4-Curvas de equilíbrio de bio sorção, (a) antes da precipitação, (b) depois da precipitação.



Outro fato visualizado na **Figura 4** é que a diminuição da temperatura foi favorável para a bio sorção de ouro, a qual alcançou valores máximos em 298K. Comportamento similar em relação a temperatura também foi encontrado por outros autores (Ubalini et al.,

1998) na bio sorção de ouro em cascas de *durio zibethinus*. Estes verificaram que a capacidade de bio sorção decaiu 50% conforme a temperatura aumentou de 303K para 328K.

Sendo as isotermas do tipo S, os modelos de Freundlich e BET foram ajustados as curvas experimentais com objetivo de obter informações em relação a bio sorção. Os parâmetros estimados para os modelos são apresentados na Tabela 3. Analisando os valores obtidos para R^2 , R^2_{adj} e EMR, pode-se dizer que o modelo de BET foi o que melhor se ajustou aos dados experimentais para bio sorção de ouro antes e depois da precipitação. Em geral os valores de q_{BET} foram maiores após precipitação, e aumentaram com a diminuição da temperatura. Isso mostra que, no equilíbrio, mais ouro foi bio sorvido quando a solução já

precipitada foi utilizada. O mesmo comportamento pode ser verificado para o parâmetro K_2 , indicando uma maior afinidade entre o ouro e a quitina para as soluções depois de precipitadas a 298K.

A capacidade máxima de bio sorção de ouro obtida foi de 58 mg g⁻¹ para uma temperatura de 298 K, depois da precipitação. Para comparação, Kwak e Yun (2010) obtiveram capacidades de bio sorção para o ouro de 50,2 e 86,2 mg g⁻¹, utilizando respectivamente, *Corynebacterium glutamicum* in natura e modificado. Park et al., (2012) obtiveram capacidades de bio sorção para o ouro de 251,7 mg g⁻¹ utilizando fibras porosas.

Em relação à quantia de ouro removida, a **Figura 5** mostra o efeito da dosagem de quitina em relação ao percentual de ouro recuperado da solução lixiviada.

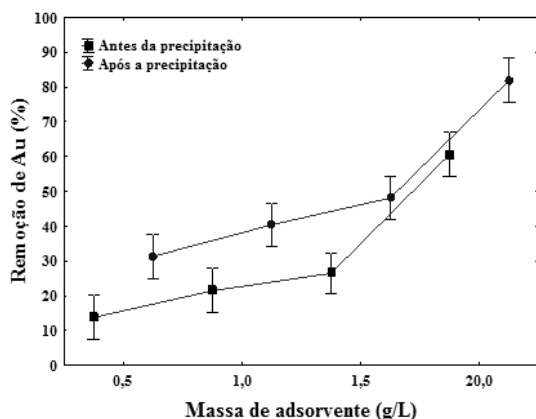
Tabela 3 - Parâmetros de equilíbrio para bio sorção de ouro em quitina.

Modelo \ T (K)	Antes da precipitação				Depois da precipitação			
	298	308	318	328	298	308	318	328
Freundlich								
K _f ((mg g ⁻¹)(mg L ⁻¹) ^{-1/n})	4,4E ⁻³	7,0E ⁻³	6,6E ⁻⁴	3,7E ⁻⁰⁶	5,9 E ⁻³	3,3E ⁻³	2,0E ⁻³	1,6E ⁻³
n	0,55	0,49	0,50	0,33	0,46	0,49	0,49	0,50
EMR (%)	22,8	58,2	64,6	85,7	6,5	16,5	28,7	35,5
R ²	0,970	0,953	0,484	0,513	0,991	0,925	0,910	0,895
R ² _{adj}	0,962	0,918	0,355	0,391	0,989	0,904	0,887	0,869
BET								
q _{BET} (mg g ⁻¹)	9,2	6,9	1,4	0,9	37,2	3,6	7,4	8,3
K ₁ (L mg ⁻¹)	0,0106	8,22E ⁻⁰³	0,0080	0,0060	0,0063	0,0682	0,0028	0,0014
K ₂ (L mg ⁻¹)	0,0035	0,0052	0,0052	0,0053	0,0099	0,0112	0,0097	0,0090
K ₁ q _{BET} (L g ⁻¹)	0,0984	0,0566	0,0115	0,0051	0,2381	0,2451	0,0212	0,0119
EMR (%)	5,7	9,8	8,7	9,0	9,2	2,3	3,6	4,3
R ²	0,992	0,985	0,962	0,949	0,998	0,997	0,996	0,998
R ² _{adj}	0,987	0,975	0,937	0,916	0,994	0,995	0,991	0,997

Como pode ser observado na **Figura 5**, 80% do ouro foi recuperado da solução (após a precipitação) utilizando de 20 g L⁻¹ de quitina a 298K durante 4h. Baseado nos

resultados das **Figuras 4 e 5** e da Tabela 3 foi constatado que a etapa de precipitação aplicada antes da bio sorção favorece o processo de recuperação de ouro.

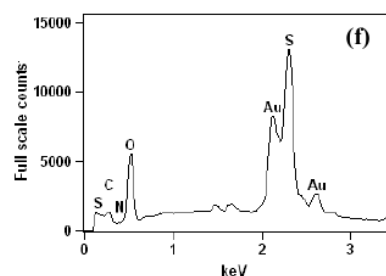
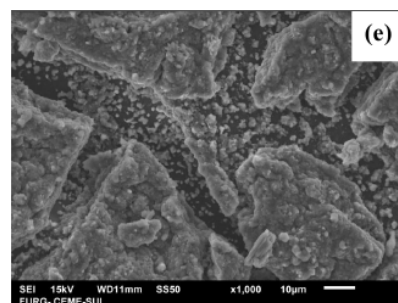
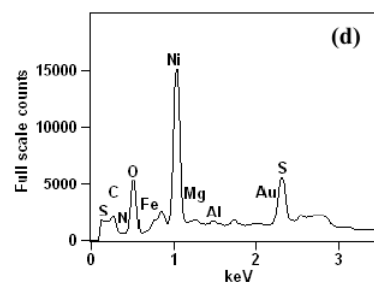
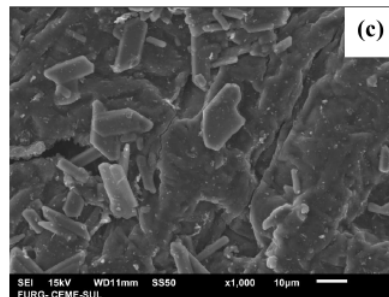
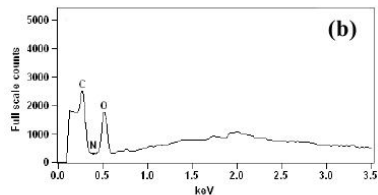
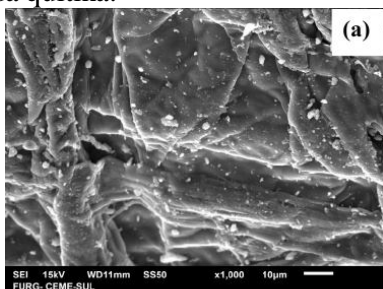
Figura 5 – Remoção de ouro antes e depois da precipitação.



3.7 Interpretações do MEV e EDX

As imagens de MEV e espectros de EDX da quitina antes da operação de biossorção (a, b), bioadsorvida com ouro antes da precipitação (rota 1) (c, d) e bioadsorvida com ouro depois da precipitação (rota 2) (e, f) são apresentadas na **Figura 6**.

Figura 6 – Imagens de MEV e espectros de EDX da quitina.



A superfície rígida e não porosa típica da quitina pode ser visualizada na **Figura 6 (a)**. Os elementos comuns presentes na estrutura da quitina são C N e O (**Figura 6 (b)**). Nas **Figuras 6 (c) e 6 (e)**, pode ser verificado que as características da textura da quitina foram modificadas após o processo de biossorção. Este efeito acontece devido às interações entre a quitina e os componentes previamente lixiviados. Na **Figura 6 (d)** pode

ser observado que a quitina foi carregada com diversos elementos, como S (provavelmente vindo da tioureia, sulfato de ferro ou ácido sulfúrico utilizados na operação de extração), Fe, Ni, Mg, Al e Au (provenientes da extração). Este fato confirma a forte competição pelos sítios ativos da quitina e corrobora a baixa capacidade de bioadsorção de ouro na quitina, quando utilizadas soluções sem precipitação. Por outro lado, quando a bioadsorção foi realizada com soluções após a precipitação, a quitina apresentou apenas S e Au na superfície (**Figura 7 (f)**). Isto revela que diversos componentes foram removidos no estágio de precipitação, desta forma diminuindo a competição por sítios ativos na quitina e por fim melhorando a capacidade de bioadsorção.

4 CONCLUSÃO

Neste estudo, o ouro foi lixiviado de microprocessadores de computador descartados (MCD) e recuperado usando bioadsorção com quitina. A bioadsorção foi estudada utilizando as soluções lixiviadas antes e depois da precipitação. Para ambas as soluções, o modelo de ordem geral foi adequado para representar os dados cinéticos. Além disso, os dados de equilíbrio foram bem representados pelo modelo de BET. Os maiores valores de capacidade de bioadsorção e recuperação de ouro foram encontrados quando se utilizou a solução depois da precipitação. Os resultados de MEV e EDS confirmaram que alguns compostos foram removidos a partir da solução lixiviada no passo de precipitação. Em seguida, concluiu-se que a precipitação seguida por bioadsorção foi mais eficiente para a recuperação de ouro. Usando esta rota, a capacidade de bioadsorção foi de 58 mg g^{-1} e cerca de 80% do ouro foi recuperado a partir da solução.

NOMENCLATURA

1/n	Fator de heterogeneidade	-
-----	--------------------------	---

C_e	Concentração de ouro no equilíbrio na fase líquida	mg L^{-1}
C_f	Concentração final de ouro na fase líquida	mg L^{-1}
C_o	Concentração inicial de ouro	mg L^{-1}
K_1	Constante do modelo de BET	L mg^{-1}
k_1	Parâmetro do modelo de PPO	min^{-1}
K_2	Constante do modelo de BET	L mg^{-1}
k_2	Parâmetro do modelo de PSO	$\text{g mg}^{-1} \text{ min}^{-1}$
K_f	Constante de Freundlich	$\text{mg g}^{-1} (\text{mg L}^{-1})^{-1/n}$
k_n	Parâmetro do modelo de OG	$\text{min}^{-1} (\text{g mg}^{-1})^{n-1}$
m	Massa de adsorvente	g
n	Ordem da reação de bioadsorção	-
q_1	Capacidade de bioadsorção para PPO	mg g^{-1}
q_2	Capacidade de bioadsorção para PSO	mg g^{-1}
q_{BET}	Capacidade de bioadsorção de BET	L mg^{-1}
q_e	Capacidade de equilíbrio de bioadsorção	mg g^{-1}
q_n	Capacidade de bioadsorção para OG	mg g^{-1}
q_t	Capacidade de bioadsorção no tempo	mg g^{-1}
R	Percentual de recuperação de ouro	%
V	Volume da solução	L

REFERÊNCIAS

ALENCAR, W. S. LIMA, E. C.; ROYER, B.; SANTOS, B. D.; CALVETE, T.; SILVA,

E. A.; ALVES, C. N.; *Sep. Sci. Technol.* **2012**, 47, 513.

AL-SAGHEER, F. A. AL-SUHHAYER, M. A.; MUSLIN, S.; ELSABEE, M. Z. *Carbohydr. Polym.* **2009**, 77, 410.

BERTUOL, D. A.; CALGARO C. O. ; TANABE, E. H. *Acid and Alkaline Leaching*, in: **H. M. Veit and A. Moura Bernardes (Eds.)**, Electronic Waste, Topics in Mining, Metallurgy and Materials Engineering. Springer International publishing, Switzerland, **2015**.

DOTTO, G. L. SANTOS, J. M. N. RODRIGUES, R. ROSA.; PAVAN, F. A.; LIMA.; C. LIMA, *J. Colloid Interface Sci.* **2015**, 446, 133.

DOTTO, G. L. VIEIRA, M. L. G.; L. A. A Pinto, *Ind. Eng. Chem. Res.* **2012**, 51, 6862.

DOTTO, G. L.; ROSA, G. S. ; MORAES, M. A.; WESKA, R. F. ; PINTO, L. A. A., *J. Environ. Chem. Eng.* **2013**, 1, 50.

EBADI, A.; SOLTAN, M. J. S.; KHUDEV, A. *Adsorption* **2009**, 15, 65.

FREUNDLICH, H.. *Z. Physic. Chem.* A57, p. 358–471, 1906.

GILES, C. H. MACEWAN, T. H.; NAKHWA, S. N.; SMITH, D. J. *Chem. Soc.* **1960**, 1, 3973.

HO, Y. S. MCKAY, G. *Proc. Safety Environ. Protec.* **1998**, 76, 332.

HONG, J.; SHI, W.; WANG, Y.; CHEN, W. .; LI, X. *Waste Manage.* **2015**, 38, 357.

JAYAKUMAR, R. PRABARAN, M. ; NAIR, S. V. ; TAMURA, H. Tamura, *Biotechnol. Adv.* **2010**, 28, 142.

KIDDE, P.; NAIDU, R. ; WONG, M. H. *Waste Manage.* **2013**, 33, 1237.

KWAK, I. S.; YUN, Y. S. *Bioresour Technol.* **2010**, 101, 8587.

LAGERGREN, S. *Kung. Svenska Vetenskap.* **1898**, 24, 1.

PARK, S. I. ; KWAK, I. S. ; BAE, M. A. ; MAO, J. ; WON, S. W. ; HAN, D. H. ; CHUNG, Y. S. Yun, *Bioresour Technol.* **2012**, 104, 208.

UBALDINI, S.; FORNARI, R. M.; ABBRUZZESE, C. *Hydrometallurgy.*, v.48, p. 113-124, 1998.

UNGUREANU, G.; SANTOS, S.; BOAVENTURA, R.; BOTELHO, C. J. *Environ. Manage.* **2015**, 151, 326.

VIDYADHAR, A.; CHALAVADI, G. ; DAS, A. *J. Environ. Manage.* **2013**, 118, 49.

WANG, R.; XU, Z. *Waste Manage.* **2014**, 34, 1455.

AGRADECIMENTOS

Os autores agradecem a CAPES e o CNPq pelo apoio financeiro.