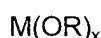


บทที่ 2

การทบทวนวรรณกรรม

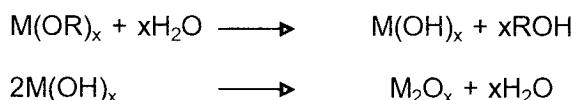
Segal (1989)¹ ได้ให้ความหมายของกระบวนการโซล-เจลไว้ว่า เป็นกระบวนการที่ใช้สังเคราะห์ออกไซซ์ดของสารอนินทรีย์ ไม่ว่าจะเป็นการสังเคราะห์จากคลออลอยด์ หรือจากสารตั้งต้นที่เป็นอัลคอกอลอยด์ของโลหะ โดย “โซล” จะหมายถึงอนุภาคของแข็งที่เป็นคลออลอยด์กระจายตัวอยู่ในของเหลวอย่างมีเสถียรภาพ ส่วน “เจล” จะหมายถึง ของแข็งที่มีโครงสร้างร่างแห่งใน 3 มิติ และเต็มไปด้วยรูพรุน ดังนั้น หากกล่าวว่างๆกระบวนการโซล-เจล อาจหมายถึงกระบวนการสังเคราะห์เซรามิกส์ ที่ในระหว่างกระบวนการจะต้องผ่านสภาวะโซล และ/หรือ เจล

สารตั้งต้นที่นิยมใช้ในกระบวนการโซล-เจลมักเป็นพาก metal alkoxide หรือ semi-metal alkoxide ตัวที่เพร่หลายมากคือ $\text{Si}(\text{OC}_2\text{H}_5)_4$ ซึ่งควบคุมการเกิดปฏิกิริยาได้ง่าย และราคาถูก เขียนให้อยู่ในรูปทั่วไปได้ดังนี้²



เมื่อ M คือโลหะ, R คือ alkyl group, และ x เป็น valence state ของโลหะ

ปฏิกิริยาโดยรวมเกิดขึ้นดังนี้

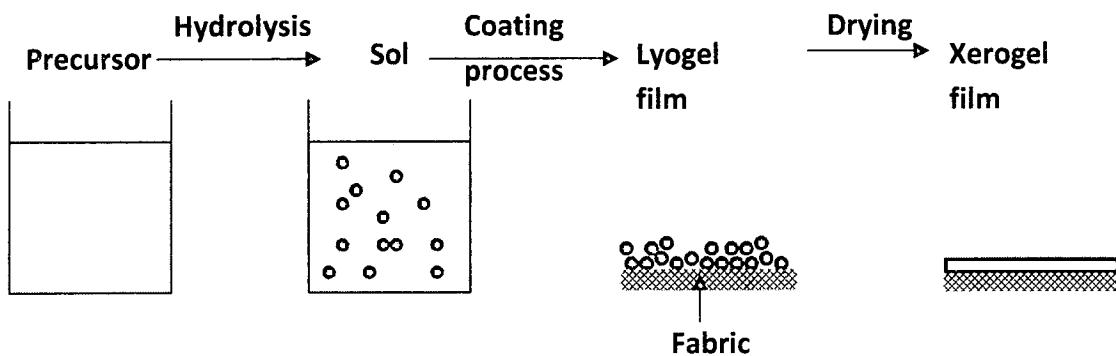


จะเห็นได้ว่า ผลพลอยได้ที่เกิดจากปฏิกิริยานี้คือ ROH ซึ่งเป็นแอลกอฮอล์ที่กำจัดได้โดยการระเหยออกไป การเคลือบผิวด้วยกระบวนการโซล-เจล เพื่อให้มีคุณสมบัติควบคุมการปลดปล่อยยาได้

การนำโซล-เจล มาเคลือบบนผ้าfinen สามารถช่วยเพิ่มคุณสมบัติต่างๆ ของผ้าได้ ทั้งนี้ขึ้นอยู่กับชนิดของสารตั้งต้น และสารเติมแต่งที่ใช้ในกระบวนการสังเคราะห์ กระบวนการโซล-เจล บนผ้าfinen ประกอบด้วย 3 ขั้นตอนหลัก คือ³

1. การเกิดปฏิกิริยาไฮโดรไลซิส (hydrolysis) ของสารตั้งต้น และเกิดปฏิกิริยาการควบแน่น (condensation) เป็นขั้นตอนต่อมา ทำให้ได้โซล
2. การเคลือบผิวผ้าfinen ด้วยโซล
3. การอบแห้ง (ที่อุณหภูมิที่ผ้าfinen สามารถทนได้) หรือก็ให้แห้งที่อุณหภูมิห้อง ในขั้นนี้จะได้ของแข็งโครงสร้างร่างแหและมีรูพรุนเรียกว่า “ซีโรเจล” เคลือบเป็นชั้นบางในระดับนาโนบนผ้าfinen

กระบวนการโดยรวมอาจแสดงเป็นแผนภาพได้ดังรูปที่ 2.1

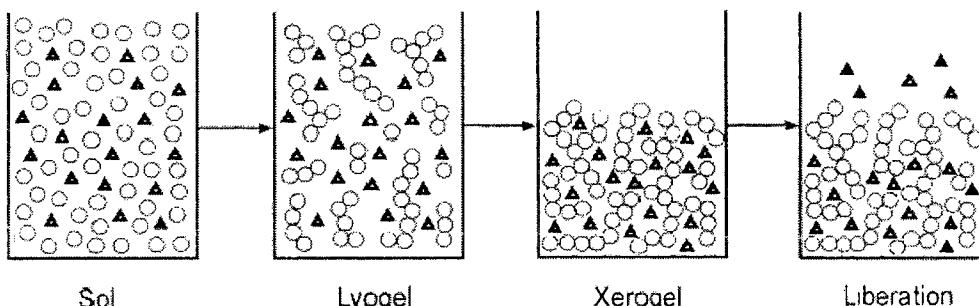


รูปที่ 2.1 ขั้นตอนหลักในการสังเคราะห์ซีโรเจลเคลือบบนผ้า 3

สารเดิมแต่งที่ใส่ (เช่น ตัวยา ในกรณีทำผ้าปิดแผล) อาจใส่เข้าไปในขณะที่ยังเป็นสารตั้งต้น หรือเมื่อเป็นโซลแล้วก็ได้ เมื่อโซลเปลี่ยนสภาพเป็นซีโรเจล ตัวยาจะติดอยู่ในรูพรุนของร่างแห้งกล่าว และเมื่อนำผ้าที่ได้ไปปิดแผล ของเหลวจากบาดแผลจะเข้าไปนำยาออกมายาก่อนพิล์มซีโรเจล อัตราการปลดปล่อยยาจะขึ้นกับโครงสร้างทางเคมีและขนาดรูของซีโรเจล ซึ่งสามารถควบคุมได้ด้วยการเลือกสารตั้งต้นและสภาพการทดลองนั้นเอง จากรูปที่ 2.2 แสดงให้เห็นกระบวนการโซล-เจลทั้งหมด เริ่มตั้งแต่การเดิมสารเดิมแต่ง (ตัวยา) ลงในโซล จนถึงการปลดปล่อยยา

△ หมายถึงตัวตัวยา

- SiO_2
- ▲ Bioactive Compound (BC)



รูปที่ 2.2 กระบวนการโซล-เจลที่ใช้ในการปลดปล่อยยา³

ได้มีการวิจัยแล้วว่า ผ้าปิดแพลงที่เคลือบด้วยซิลิกา (สารตั้งต้นคือ alkoxy silane) มีความปลอดภัย ทั้งต่อร่างกายมนุษย์และสิ่งแวดล้อม ใช้งานได้ง่าย ราคาไม่แพง จึงมีความเหมาะสมที่จะเลือกใช้สารดังกล่าว ในงานวิจัยนี้

อาจกล่าวได้ว่าประโยชน์ของการเคลือบผ้าผืนด้วยซิลิกา ด้วยกระบวนการโซล-เจล คือ⁴

1. ปลอดภัยต่อมนุษย์และสิ่งแวดล้อม
2. ราคาไม่แพง
3. มีความคงทนต่อความชื้น แสง และความร้อน
4. แผ่นฟิล์มที่ได้มีความแข็งแรง
5. มีลักษณะใส ซึ่งเหมาะสมกับการใช้งานทางสิ่งทอ
6. สามารถเดิมสารเดิมแต่งที่ต้องการได้มากมาย มีข้อจำกัดเพียงเรื่องเสถียรภาพของโซล
7. กระบวนการโซล-เจล มีความคล้ายคลึงกับกระบวนการตกแต่งสำเร็จทั่วไปในโรงงานสิ่งทอ จึงปรับใช้กับโรงงานอุตสาหกรรมได้

เนื่องจากกระบวนการโซล-เจลมีความยืดหยุ่นมาก สามารถปรับเข้ากับสารเดิมแต่งได้หลากหลาย และทำได้ที่อุณหภูมิต่ำ จึงมีผู้ทดลองใช้กระบวนการโซล-เจลกับการปลดปล่อยสารที่มีฤทธิ์ทางชีวภาพมากมาย ดังแสดงในตารางที่ 2.1

ตารางที่ 2.1 ตัวอย่างการนำกระบวนการโซล-เจล มาใช้ในการควบคุมการปลดปล่อยสารที่มีฤทธิ์ทางชีวภาพ

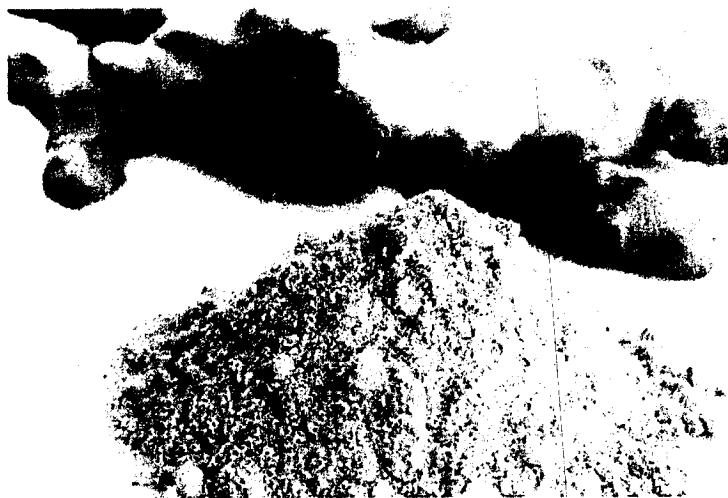
หน้าที่การทำงาน	สารเติมแต่งที่ใช้	เอกสารอ้างอิง
สารกำจัดสิ่งมีชีวิต (Biocide)	Benzoic, sorbic and boric acids Isothiocyanate Quaternary ammonium salts Boric acid Hexadecyltrimethyl-ammonium-p-toluolsulfonat Extracts of <i>Ocimum sanctum</i> , <i>Terminalia chebula</i>	Bottcher et al. (1997) [5] Suppakul et al. (2003) [6] Mahltig et al. (2004) [7] Haufe et al. (2005) [8] Mahltig et al. (2010) [9] Chakraborty et al.(2011) [10]
ยาปฏิชีวนะ	Vancomycin	Aughenbaugh et al.

หน้าที่การทำงาน	สารเติมแต่งที่ใช้	เอกสารอ้างอิง
(Antibiotic)	Vancomycin	(2001) [11] Radin et al. (2009) [12]
ยาแก้ปวด/ยาชา (Analgesic)	Bupivacaine	Radin et al. (2009) [12]
สารที่มีฤทธิ์รักษา (Therapeutic drug)	Nifedipine Toremifene citrate Dopamine	Bottcher et al. (1998) [13] Ahola et al. (2000) [14] Lopez et al. (2007) [15]
น้ำมันหอมระเหย (Fragrances)	Perfume Essential oils Cyclodextrin (as a fragrance depot) Essential oils	Carturan et al. (1997) [16] Inouye et al. (2001) [17] Wang et. al. (2006) [18] Haufe et al. (2008) [19]

Falaize และคณะ (1999)²⁰ กล่าวว่า โครงสร้างของซีโรเจล เช่น ความเป็นรูปrun พื้นที่ผิว จะขึ้นอยู่กับสภาวะการสัมเคราะห์ เช่น ความเข้มข้นของสารดึงตัน ค่าพีเอช ตัวทำละลาย และสภาวะการอบแห้ง ซึ่งสมบัติทางกายภาพของซีโรเจลนี้จะมีผลต่อลักษณะการปลดปล่อยยา Aughenbaug และคณะ (2001)¹¹ ได้ทำการศึกษาการปลดปล่อยยาฆ่าเชื้อชนิด vancomycin ลงใน Tris buffer และพบว่ายาถูกปลดปล่อยจากซีโรเจลได้เป็นเวลานาน ผู้วิจัยพบว่าการใช้อัตราส่วนน้ำต่อสารดึงตันไฮเดนที่สูง จะทำให้มีปริมาตรรูปrun เพิ่มขึ้นและดังนั้นจึงปลดปล่อยยาได้เร็วขึ้น นอกจากนี้ยังได้เสนอว่า เพื่อให้การปลดปล่อยยาไม่ขึ้นกับความเข้มข้นของยาในซีโรเจล (zero-order kinetics) ควรจะทำให้สารละลายที่ใช้เพื่อปลดปล่อยยาซึ่งเข้าไปในซีโรเจลให้ได้น้อยที่สุด ขณะที่ Radin และคณะ (2009)¹² ได้ทดลองทำการปลดปล่อยยาชนิด vancomycin และ bupivacaine และนำข้อมูลที่ได้มาพล็อตเทียบกับตัวแบบการปลดปล่อยยาต่างๆ ได้แก่ Higuchi square root of time model, Baker-Lonsdale model, และตัวแบบอื่นๆ โดยผู้วิจัยพบว่าเมื่อให้รูปร่างของโซล-เจลที่ใช้ต่างกัน จะได้ผลการทดลองที่สอดคล้องกับตัวแบบที่ต่างกันไปด้วย และเสนอว่าในระหว่างการปลดปล่อยยา ชิลิกานบางส่วนอาจละลายไปด้วย ทำให้ผลการทดลองเบี่ยงเบนไปจากตัวแบบได้ เนื่องจากหน้าที่หลักของผ้าปิดแผลคือช่วยป้องกันการติดเชื้อ ปกป้องบาดแผลจากอันตราย และสร้างสภาวะแวดล้อมที่เหมาะสมต่อการหายของแผล ได้มีทึมวิจัยหลายทีมที่มีการนำโลหะเงิน (silver) และสารประกอบที่มีโลหะเงิน ผสมอยู่มาใช้ร่วมกับกระบวนการโซลเจลเพื่อพัฒนาเป็นผ้าปิดแผล เช่น

คณะผู้วิจัยของ Steele (1994)²¹, Zhou (2000)²², Mahltig (2004)²³ และ Xing²⁴ เป็นต้น ซึ่งข้อดีหนึ่งของ การใช้ silver นอกจากมีฤทธิ์การฆ่าเชื้อแบคทีเรียที่ดีแล้ว ยังทนต่อการอบฆ่าเชื้อในโรงพยาบาล ทำให้สามารถนำมาใช้งานได้ อย่างไรก็ตาม การเพิ่มสารอื่นๆที่มีผลช่วยการรักษาบาดแผลนอกไปจากการฆ่า เชื้อโรค เช่น dexamphenol, insulin, bromelain ก็นับว่านำเสนอใน Pielka และคณะ (2003)²⁵ ได้รายงานการใช้พอลิเมอร์ ชนิดไดคินเพื่อช่วยเร่งความเร็วในการสมานตัวของแผลด้วย ซึ่งการใช้สารดังกล่าว่น่าจะทำได้ ในกระบวนการโซล-เจล เนื่องจากข้อจำกัดของสารเดิมแต่งน้อยมาก เพียงแต่ต้องระวังว่าการเดิมสารเดิม แต่งต้องไม่ทำให้เสถียรภาพของโซลเสียไป มิเช่นนั้นจะไม่สามารถเคลือบโซล-เจลบนผ้าได้อย่างมีประสิทธิภาพ³ มีที่มีวิจัยหลายที่มีที่ได้ศึกษาการใส่เซลล์สิ่งมีชีวิต เช่น แบคทีเรีย²⁶⁻²⁸ และ สาหร่าย^{29,30} ลงไป ในชั้นโซล-เจล ได้ด้วย

ในส่วนของสารสกัดเครื่องครุภัณฑ์ (curcumin) ซึ่งผู้วิจัยเลือกใช้ศึกษาดูเป็นสารสีเหลืองส้ม อยู่ในกลุ่ม เครื่องครุภัณฑ์ (curcuminoids) สามารถสกัดได้จากเหง้าของขมิ้นชัน (*Curcuma longa L.*) (รูปที่ 2.3) และ พืชในวงศ์ขิงข่าอื่นๆ รูปที่ 2.4 แสดงต้นของขมิ้นชันที่เป็นไม้ล้มลุกที่มีอายุหลายปี สารเครื่องครุภัณฑ์เป็นเป็นสารที่มีความปลดปล่อย ได้รับการรับรองจากองค์กรอนามัยโลกและองค์กรอาหารและยาให้เป็นสารสีพิสูจน์ อาหาร เลขทะเบียน C.I. Natural Yellow 3 โครงสร้างเครื่องครุภัณฑ์แสดงไว้ในรูปที่ 2.5 เป็นพอลิฟีโนอล (polyphenol) ที่มีทั้งรูปอีโนล (enol form) และรูปคีโต (keto form) โดยโครงสร้างอีโนลมีเสถียรภาพสูงกว่าคีโต เพราะสามารถเกิดพันธะไฮโดรเจนได้ งานวิจัยทางด้านการแพทย์รายงานสรรพคุณของสารเครื่องครุภัณฑ์ ในการต้านการอักเสบ ต้านเชื้อรา ต้านการเกิดเนื้องอกและมะเร็ง และมีฤทธิ์กำจัดอนุมูลอิสระสูง นอกจากนี้ เครื่องครุภัณฑ์ยังมีฤทธิ์ในการสมานแผลโดยช่วยเพิ่มจำนวนของเซลล์ และกำจัดอนุมูลอิสระ โดยเชื่อกันว่า หมู่เมทอกซิล (methoxyl group) และไฮดรอกซิล (hydroxyl group) เป็นหมู่ที่ทำให้เกิดการต้านเชื้อ แบคทีเรีย แม้ว่ากลไกการฆ่าเชื้อแบคทีเรียยังไม่ชัดเจน เนื่องจากเครื่องครุภัณฑ์มีความปลดปล่อยสูง ทำให้ดีง่ายในประเทศไทย และมีสรรพคุณรักษาแผล ผู้วิจัยจึงเลือกใช้เครื่องครุภัณฑ์ในงานวิจัยพัฒนาผ้าปิดแผลด้วยกระบวนการโซล-เจลและสารธรรมชาตินี้



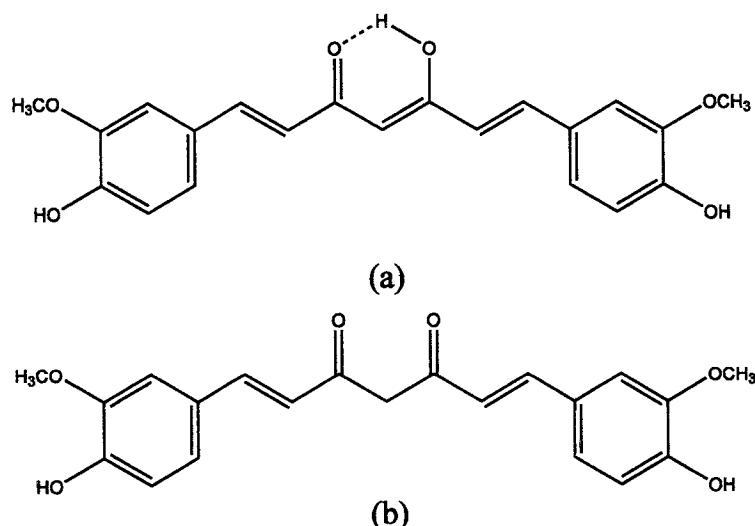
รูปที่ 2.3 สารสกัดเคอร์คูมิน

แหล่งที่มารูปภาพ <http://www.precisionnutrition.com/surprising-supplements>



รูปที่ 2.4 ดันขมิ้นชัน (*Curcuma longa L.*)

แหล่งที่มารูปภาพ <http://pakpleehos.com/kamin.html>



รูปที่ 2.5 โครงสร้างเครื่องคูมิน ซึ่งเป็นสารสกัดจากขมิ้นชัน (a) โครงสร้าง enol form (b) โครงสร้าง keto form

เอกสารอ้างอิง

- [1] Segal, D., *Chemical Synthesis of Advanced Ceramic Materials*, 1989, Cambridge: Cambridge University Press, 1989.
- [2] Sol-gel Technology for Thin Films, Fibers, Preforms, Electronics, and Specialty Shapes. L.C. Klein, Ed., 1988, Noyes Publications, Park Ridge, NJ.
- [3] Mahltig, B., Textor, T. *Nanosols and Textiles*, 2008, World Scientific Publishing Company.
- [4] Böttcher, H., Jagota, C., Trepte, J., Kallies, K.-H., Haufe, H. (1999). Sol-gel Composite Films with Controlled Release of Biocides, *J. Controlled Release*, 60, pp. 57.
- [5] Böttcher, H., Kallies, K.-H. and Haufe, H. (1997). Model Investigations of Controlled Release of Bioactive Compounds from Thin Metal Oxide Layers, *J. Sol-Gel Sci. Technol.*, 8, pp. 661.
- [6] Suppakul, P., Militz, J., Sonneveld, K. and Bigger, S. W. (2003). Active Packageing Technologies with an Emphasis on Antimicrobial Packageing and Its Applications, *J. Food Science*, 68, pp. 408.
- [7] Mahltig, B., Fiedler, D., Böttcher, H. (2004). Antimicrobial Sol-Gel Coatings, *J. Sol-Gel Sci. Technol.*, 32, pp. 219.

- [8] Haufe, H., Thron, A., Fiedler, D., Mahltig, B., Böttcher, H. (2005). Biocidal Nanosol Coatings, *Surf. Coat. Int. B: Coatings Transactions*, 88, pp. 55.
- [9] Mahltig, B., Fiedler, D., Fischer, N., Simon, P. Antimicrobial Coatings on Textiles– Modification of Sol–gel Layers with Organic and Inorganic Biocides, *J. Sol-Gel Sci.Techol.*, 55, pp. 269.
- [[10]] Chakraborty, S., Manna, J.S., Das, S., Mitra, M.K., Dey, R. (2011). Sustained Release of Silica Gel Entrapped Herbal Values and Their Antimicrobial Activity, *Asian J Pharm Clin Res*, 4, pp. 59.
- [11] Aughenbaugh, W., Radin, S., Ducheyne, P. (2001) Silica Sol-gel for the Controlled Release of Antibiotics. II. The Effect of Synthesis Parameters on the In Vitro Release Kinetics of Vancomycin. *J Biomed Mater Res*, 57, pp. 321.
- [12] Radin, S., Chen, T., Ducheyne, P. (2009) The Controlled Release of Drugs from Emulsified, Sol Gel Processed Silica Microspheres, *Biomaterials*, 30, 850-858.
- [13] Böttcher, H., Slowik, P., Süß, W. (1998) Sol-Gel Carrier Systems for Controlled Drug Delivery, *J. Sol-Gel Sci.Techol*, 13, pp. 277.
- [14] Ahola, M., Kortesuo, P., Kangasniemi, I., Kiesvaara, J., Yli-Urpo, A. (2000) Silica Xerogel Carrier Material for Controlled Release of Toremifene Citrate, *Int J Pharm*, 195, pp. 219.
- [15] López, T., Quintana, P., Martínez, J. M., Esquivel, D. (2007). Stabilization of Dopamine in Nanosilica Sol-gel Matrix to be Used as a Controlled Drug Delivery System, *J. Non-Cryst. Solids*, 353, pp. 987.
- [16] Carturan, G., Pagani, E., Campostrini, R., Ceccato, R. (1997). Hybrid Gels as Host Matrices of Perfumed Essences, *J. Sol-Gel Sci. Technol.*, 8, pp. 1115.
- [17] Inouye, S., Takizawa, T. and Yamaguchi, H. (2001). Antibacterial Activity of Essential Oils and Their Major Constituents against Respiratory Tract Pathogens by Gaseous Contact, *J. Antimicrob. Chemother*, 47, pp. 565.
- [18] Wang, C. X., Chen, S. L. (2006). Surface Treatment of Cotton Using β -cyclodextrins Sol-gel Method, *Appl. Surf. Sci.*, 252, pp. 6348.

- [19] Haufe, H., Muschter, K., Siegert, J., Böttcher, H. (2008). Bioactive Textiles by Sol-Gel Immobilised Natural Active Agents, *J. Sol-Gel Sci. Technol.*, 45, pp. 97.
- [20] Falaize, S., Radin, S., Ducheyne, P. (1999) In Vitro Behavior of Silica-based Xerogels Intended as Controlled Release Carriers. *J. Am. Ceram. Soc.*, 82, 969.
- [21] Steele, J. W., Birbara, P. J., Marsh, R. W., Scull, T. D. (1994). Antimicrobial Hydrophilic Coating, US Patent, US5.305.827.
- [22] Zhou, S. J., Keyvan, M. R., Seminara, G. and Pickup, H. (2000). Alumina-based Hydrophilic Antimicrobial Coating, US Patent, US6.102.994.
- [23] Mahltig, B., Fiedler, D. and Böttcher, H. (2004). Antimicrobial Sol-Gel Coatings, *J. Sol-Gel Sci. Technol.*, 32, pp. 219.
- [24] Xing, Y., Yang, X. and Dai, J. (2007). Antimicrobial Finishing of Cotton Textile Based on Water Glass by Sol-gel Method, *J. Sol-Gel Sci. Technol.*, 43, pp. 187.
- [25] Pielka, S., Paluch, D., Staniszewska-Kus, J., Zywicka, B., Sołski, L., Szosland, L., Czarny, A. and Zaczynska, E. (2003). Wound Healing Acceleration by a Textile Dressing Containing Dibutyrylchitin and Chitin, *Fibers & Textiles in Eastern Europe*, 11, pp. 79.
- [26] Nassif, N., Roux, C., Coradin, T., Rager, M. N., Bouvet, O. M. M., Livage, J. (2003). A Sol-gel Matrix to Preserve the Viability of Encapsulated Bacteria, *Mater. Chem.*, 13, pp. 203.
- [27] Nassif, N., Coiffier, A., Coradin, T., Roux, C. and Livage, J. (2003). Viability of Bacteria in Hybrid Aqueous Silica Gels, *J. Sol-Gel Sci. Technol.*, 26, pp. 1141.
- [28] Coiffier, A., Coradin, T., Roux, C., Bouvet, O.M.M.. Livage, J. (2001). Sol-gel Encapsulation of Bacteria : a Comparison between Alkoxide and Aqueous Routes, *J. Mater. Chem.*, 11, pp. 2039.
- [29] Nguyen-Ngoc, H., Tran-Minh, C. (2007). Sol-gel Process for Vegetal Cell Encapsulation, *Mater. Sci. Eng. C*, 27, pp. 607.
- [30] Fiedler, D., Hager, U., Franke, H., Soltmann, U. and Böttcher, H. (2007). Algae Biocers: Astaxanthin Formation in Sol-gel Immobilised Living Microalgae, *J. Mater. Chem.*, 17, pp. 261.