



**จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย**  
Chulalongkorn University  
Creating the Future

สรุปโครงการวิจัยเงินทุนงบประมาณแผ่นดิน ประจำปี 2557

เรื่อง

การศึกษาบทบาทของระดับภูมิคุ้มกันของร่างกายต่อการติดเชื้อบาร์โทเนลล่า  
ในแมวป่วยด้วยโรคภูมิคุ้มกันบกพร่อง

รองศาสตราจารย์ สพ.ญ.ดร. รสมา ภูสุนทรธรรม  
ภาควิชาอายุรศาสตร์  
คณะสัตวแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

## บทนำ

เชื้อ บาร์โทเนลล่า (*Bartonella* spp.) เป็นสาเหตุของการก่อโรคบาร์โทเนลโลซิส (Bartonellosis) สามารถทำให้สัตว์ป่า สัตว์เลี้ยง รวมไปถึงมนุษย์ติดเชื้อได้เชื้อบาร์โทเนลล่า (*Bartonella* spp.) เป็นแบคทีเรียที่อยู่ในเม็ดเลือดแดง (Intraerythrocytic bacteria) แกรมลบ ใช้ออกซิเจนเจริญเติบโตโดยยาก แบคทีเรียชนิดนี้สามารถพบได้ในสัตว์มากกว่า 25 ชนิด และพบลักษณะของการติดเชื้อจากสัตว์สู่คน (Zoonosis) ภาวะการเกิดโรคบาร์โทเนลโลซิสในคนจะเกิดขึ้นได้หลายลักษณะ เช่น ไช้เทริน (Trench fever) โรคคาร์เรียน (Carrion's disease) โรคแมวข่วน (Cat scratch disease) เป็นต้น ซึ่งพาหะที่สำคัญของเชื้อดังกล่าวคือแมลงในกลุ่มอาร์โทรพอด (Arthropods) เช่น ไร้น้อยทราย (*Lutzomyia verrucarum*) เหา (*Pediculus humanus*) หมัดหนู (*Xenopsylla cheopis*) และหมัดแมว (*Ctenocephalides felis*) เป็นต้น (Bhenger et al., 2011)

เชื้อบาร์โทเนลล่า (*Bartonella* spp.) เป็นปรสิตประจำถิ่นที่อาศัยอยู่ในเซลล์ (Facultative intracellular parasite) ย้อมติดสีแกรมลบ มีรูปร่างแบบท่อน เคลื่อนที่ได้ด้วยแฟลกเจลลา (flagella) เชื้อบาร์โทเนลล่ามีหลายสปีชีส์ สามารถติดได้ทั้งในสัตว์ป่า โค สุนัข แมว มนุษย์ สัตว์จำพวกฟันแทะ (rodent species) เป็นต้น (Kordick and Breitschwerdt, 1998) โดยสปีชีส์หนึ่งที่พบในแมวคือ เชื้อบาร์โทเนลล่า เฮนเซล่า (*Bartonella henselae*) แมวที่ติดเชื้อแบคทีเรียชนิดนี้จะไม่แสดงอาการป่วย เนื่องจากเป็นเชื้อฉวยโอกาสที่สามารถก่อโรคได้เมื่อสัตว์มีสภาวะร่างกายผิดปกติหรือไม่แข็งแรง จะแสดงอาการแบบค่อยเป็นค่อยไปในช่วงแรกสัตว์จะมีไข้ขึ้นสูง (fever) เชื่องซึม (lethargy) เบื่ออาหาร (anorexia) ต่อมน้ำเหลืองโต (lymph node enlargement) ปวดกล้ามเนื้อ (muscle pain) ระบบสืบพันธุ์ล้มเหลว (reproductive failure) ซึ่งอาการเหล่านี้เป็นอาการที่เกิดขึ้นในแมวส่วนใหญ่ แต่ในแมวบางตัวจะแสดงอาการที่รุนแรง และจะแสดงอาการทางคลินิกภายใน 1-4 สัปดาห์ พยาธิสภาพในแมวที่พบคือ ม่านตาอักเสบ (uveitis) จอตตาอักเสบ (chorioretinitis) เยื่อตาขาวอักเสบ (conjunctivitis) กระจกตาอักเสบ (keratitis) เปลือกตาอักเสบ (blepharitis) ซึ่งเรียกออาการพวกนี้โดยรวมว่า ออ๊กคูล่า บาร์โทเนลโลซิส (ocular bartonellosis) (Guptill et al., 2010) และจากรายงานพบว่า เชื้อดังกล่าวสามารถก่อให้เกิดการอักเสบบริเวณผนังหัวใจชั้นในได้ (endocarditis) (Kerry L. et al., 2004)



ภาพที่ 1 แสดงอาการทางคลินิกของแมวที่ติดเชื้อบาร์โทเนลล่า (Kerry L. et al., 2004)

โดยเชื้อสามารถถ่ายทอดจากแมวสู่คนได้โดยการกัดหรือข่วนเชือนี้พบได้ในหมัดแมว ซึ่งหมัดแมวเป็นพาหะนำเชื้อจากแมวตัวหนึ่งไปยังแมวอีกตัวหนึ่งจากการศึกษาพบว่าเชือนี้สามารถถ่ายทอดจากหมัดแมวผ่านตัวแมวมาสู่คนได้ทางการกัดหรือข่วนจึงเรียกว่า “โรคแมวข่วน” (cat scratch disease) (Breitschwerdt et al., 2008)

“โรคแมวข่วน” (cat scratch disease) ในแมวจะพบเชื้ออย่างน้อย 3 สปีชีส์ ได้แก่ *บาร์โทเนลล่า เฮนเซล่า* (*Bartonella henselae*) *บาร์โทเนลล่า คอลอริเอ* (*Bartonella Koehlerae*) และ *บาร์โทเนลล่า คาร์ริดจ์อี* (*Bartonella Clarridgeiae*) เชื้อเหล่านี้เป็นสาเหตุการติดต่อมาสู่คนได้ (Jacomino et al., 2002; Chomel et al., 1995) โดย *บาร์โทเนลล่า เฮนเซล่า* (*Bartonella henselae*) และ *บาร์โทเนลล่า คาร์ริดจ์อี* (*Bartonella clarridgeiae*) เป็นสาเหตุหลักของการเกิดโรคแมวข่วน (cat scratch disease) เชื้อเหล่านี้เป็นที่เฝ้าระวังในหลายประเทศ เช่น สหรัฐอเมริกา เป็นต้นโดยศูนย์รวมของการควบคุมและป้องกันโรค (The Center for Disease Control and Prevention ; The CSD) ทำการประมาณการแพร่กระจายของเชื้อ พบผู้ป่วย 2.5 เคสต่อปีในทุกๆ 100,000 คน โรคแมวข่วนที่พบในผู้ป่วยเคสปกติ จะเป็นแบบไม่แสดงอาการ (subacute) หรือเรื้อรัง (Chronic) ของต่อมน้ำเหลืองเสียพยาธิสภาพ (Lymphadenopathy) ประมาณ 80 % ของเคสผู้ป่วยทั้งหมด (Carithers et al., 1985; Margileth et al., 1992) ผู้ที่อยู่ในกลุ่มเสี่ยงต่อการเป็นโรคแมวข่วน ได้แก่ กลุ่มคนที่มีการสัมผัสใกล้ชิดกับแมว โรคแมวข่วนพบได้มากในกลุ่มผู้ป่วยที่มีอายุน้อยกว่า 21 ปี นอกจากนี้ผู้ป่วยที่เป็นโรคภูมิคุ้มกันบกพร่องผู้ป่วยโรคเอดส์ (AIDS patients) ผู้ที่ติดการดื่มแอลกอฮอล์ ก็สามารถติดโรคแมวข่วนได้ง่ายกว่ากลุ่มคนปกติ (Schwartzman, 1992; Slater et al., 1992) ในด้านของระบาดวิทยาพบว่า เชื้อชนิดนี้มีการกระจายตัวทั่วทุกทวีป ในทวีปเอเชีย ประเทศญี่ปุ่นมีความชุกของการติด

เชื้อบาร์โทเนลล่า 7.2 % ประเทศอินโดนีเซียมีความชุกของการติดเชื้อบาร์โทเนลล่าสูงถึง 64.3 % สำหรับประเทศไทยได้มีการสำรวจความชุกของแมวทั้งที่มีเจ้าของและไม่มีเจ้าของ พบว่าความชุกของเชื้อบาร์โทเนลล่าอยู่ที่ 27.9 % ซึ่งมีแนวโน้มที่จะเพิ่มสูงขึ้นแปรผันตรงกับประชากรแมวที่ไม่มีเจ้าของ (Chomel et al., 2000) การแพร่กระจายของเชื้อบาร์โทเนลล่า ในแต่ละประเทศมีความแตกต่างกัน เนื่องจากภูมิศาสตร์ต่างกัน ทำให้มีเชื้อเฉพาะถิ่นเกิดขึ้น ตัวเชื้อสามารถแพร่กระจายได้ขึ้นกับสภาพอากาศด้วย ไม่ว่าจะเป็นสภาพอากาศแบบเขตร้อนหรือแบบหนาว เช่น ภาวะโลกร้อน (Huarcaya et al., 2004) สำหรับบาร์โทเนลล่า เฮนเซลเล่ (*Bartonella henselae*) มีรายงานการแพร่กระจายสูงในสภาพภูมิประเทศแบบร้อนชื้น และมีหมัดอาศัยร่วมอยู่ด้วย (Chemoweth et al., 2004) ในสหรัฐอเมริกาบาร์โทเนลล่า เฮนเซลเล่ (*Bartonella henselae*) เป็นสาเหตุของโรคแมวข่วน ผู้ป่วยใหม่ที่ติดเชื้อมีประมาณ 22,000 คนต่อปี และ 2000 คนป่วยจำเป็นต้องได้รับการรักษาที่โรงพยาบาล (Jackson et al., 1993) ในเนเธอร์แลนด์ พบผู้ป่วยที่ติดเชื้อมีประมาณ 2,000 คนต่อปี (Bergmans et al., 1997) ในประเทศไทย พบเชื้อบาร์โทเนลล่า เฮนเซลเล่ (*Bartonella henselae*) ในแมวจร 27.6 % (Maruyama et al., 2001) และพบเชื้อในคน 5.5 % (9/163) (Maruyama et al., 2000) ในประเทศฝรั่งเศส กรุงปารีส มีการสำรวจในสัตว์เลี้ยงพบว่ามีการติดบาร์โทเนลล่า เฮนเซลเล่ชนิด 1 15.3 % (11/72) บาร์โทเนลล่า เฮนเซลเล่ชนิด 2 50 % (36/72) (Gurfield et al., 2001) ประเทศเยอรมัน กรุงเบอร์ลิน สำรวจในสัตว์เลี้ยงและสัตว์จร พบว่ามีการติดเชื้อบาร์โทเนลล่า เฮนเซลเล่ (*Bartonella henselae*) 10.4 % (20/193) (Arvard et al., 2001) ในประเทศอิตาลี (northern) สำรวจในสัตว์จร พบว่ามีการติดเชื้อบาร์โทเนลล่า เฮนเซลเล่ (*Bartonella henselae*) 23 % (361/1585) (Fabbi et al., 2004) ในประเทศอียิปต์มีการสำรวจในสัตว์เลี้ยง พบว่ามีการติดเชื้อบาร์โทเนลล่า เฮนเซลเล่ (*Bartonella henselae*) 12 % (5/42) (Childset al., 1995) ประเทศในแถบแอฟริกาใต้ มีการสำรวจในสัตว์เลี้ยง พบว่ามีการติดเชื้อ บาร์โทเนลล่า เฮนเซลเล่ (*Bartonella henselae*) 3.2 % (1/31) (Pretorius et al., 1999) ประเทศญี่ปุ่น สำรวจในสัตว์เลี้ยง พบว่ามีการติดเชื้อบาร์โทเนลล่า เฮนเซลเล่ (*Bartonella henselae*) 15.1 % (30/199) (Ueno et al., 1996) ประเทศอินโดนีเซีย กรุงจาการ์ตา สำรวจในสัตว์จร พบว่ามีการติดเชื้อบาร์โทเนลล่า เฮนเซลเล่ (*Bartonella henselae*) 54% (40/74) (Marston et al., 1999) ในฟิลิปปินส์ กรุงมะนิลาสำรวจในสัตว์จร พบว่ามีการติดเชื้อบาร์โทเนลล่า เฮนเซลเล่ (*Bartonella henselae* type I) 68.4% (13/19) (Chomelet al., 1999) และประเทศสิงคโปร์สำรวจในสัตว์จร พบว่ามีการติดเชื้อบาร์โทเนลล่า เฮนเซลเล่ (*Bartonella henselae*) 47.5% (38/80) (Nasirudeen et al., 1999) จากการรายงานดังกล่าวทำให้ทราบว่าเชื้อบาร์โทเนลล่า (*Bartonella* spp.) พบได้ทั่วโลก เชื้อนี้จึงเป็นเชื้อที่หลายประเทศให้ความสำคัญเพราะฉะนั้นการ

จัดการด้านสุขภาพและอนามัยของแมวที่ไม่มีเจ้าของก็เป็นอีกหนึ่งแนวทางที่จะช่วยลดจำนวนตัวเลขแมวที่ติดเชื้อแบคทีเรียชนิดนี้ลงได้ (Jitchum S, 2009)

การติดต่อของเชื้อ**บาร์โทเนลล่า เฮนเซล่า** (*Bartonella henselae*) ในแมวจะขึ้นกับแมลงที่เป็นพาหะ(Halos et al., 2004) เช่น หมัดแมว (*Ctenocephalides felis*) (Chomel et al., 1996; Higgins et al., 1996) หลังจากนั้นแบคทีเรียในกระแสเลือดจะเพิ่มจำนวนมากขึ้น (bacteremia) และคงอยู่เป็นเวลานานภายในเซลล์เม็ดเลือดแดง (Intraerythrocytic bacteremia) ของแมว (Host) (Mandle et al., 2005)ที่ติดเชื้อ (Breitschwerdt et al., 2010) **บาร์โทเนลล่า เฮนเซล่า** (*Bartonella henselae*) สามารถพบได้ในหลายเนื้อเยื่อ เช่น ตับ สมอง ไต หัวใจ และต่อมน้ำเหลือง (Greene et al., 1996) และเชื้อตัวนี้สามารถหลบจากระบบภูมิคุ้มกันของโฮสต์ (Host) โดยเชื้อจะอาศัยอยู่ในเซลล์เม็ดเลือดแดง (erythrocytes) ของโฮสต์ ในบางครั้งก็สามารถอาศัยในเซลล์เม็ดเลือดขาวชนิดแมคโครฟาจันได้ (macrophages) (Dehio et al., 2004) เชื้อ**บาร์โทเนลล่า**ที่อยู่ในเม็ดเลือดแดง (intraerythrocytic bacteremia) ทำให้เกิดการติดเชื้อแบคทีเรียที่ยาวนานในสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมที่เป็นกลุ่มสะสมโรค (Dehio et al., 2004) เชื้อแบคทีเรียสามารถทนอยู่ในเซลล์เม็ดเลือดแดงและเซลล์ภายใน (endothelial cell) ของโฮสต์ และจะเพิ่มจำนวนเมื่อถูกหมัดกัดหรือดูดเลือดตัวเชื้อจะเข้าไปอยู่ในตัวหมัดพร้อมกับเม็ดเลือดแดงที่ถูกหมัดดูดเข้าไป เมื่อหมัดไปกัดแมวตัวอื่นก็จะเป็นการแพร่เชื้อไปยังแมวตัวอื่นได้ ดังนั้นการติดเชื้อจากแมวไปสู่แมว จะมีหมัดแมวเป็นพาหะ และเชื้อจะติดไปยังคนจากการถูกแมวกัดหรือข่วน (Guptill et al., 2010)

การวินิจฉัยที่สำคัญที่สุดของเชื้อ**บาร์โทเนลล่า เฮนเซล่า** (*Bartonella henselae*) คือการเพาะเชื้อ (Bacterial culture) (Claridge et al., 1995; Drancourt et al., 1996) แต่เนื่องจากคุณสมบัติของตัวเชื้อที่เจริญเติบโตยากและช้า (Stephen et al., 2011) ทำให้การเพาะเชื้อไม่ใช่เทคนิคที่ใช้กันอย่างกว้างขวาง เนื่องจากใช้เวลานานจึงใช้เทคนิคการทำปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรสหรือการทำพีซีอาร์ (PCR) (Boulouis et al., 2005) และการตรวจทางซีรัมวิทยา (Serology) (Drancourt et al., 1996) เป็นต้น ซึ่งการตรวจดังกล่าวข้างต้นจะรวดเร็วกว่าและมีความไว (Sensitivity) มากกว่าการเพาะเชื้อ (Bacterial culture) (Klotz et al., 2011 )

การรักษา (Treatment) ในแมวมีการใช้ยาปฏิชีวนะ เพื่อช่วยลดการติดเชื้อแบคทีเรียในกระแสเลือด แต่ไม่สามารถทำให้แมวหายจากการติดเชื้อได้ ยาปฏิชีวนะที่ใช้คือ แอมมอกซิซิลิน (Amoxicillin) นอกจากการใช้ยาแล้วควรทำการควบคุม ป้องกันและกำจัดหมัดควบคู่กับการรักษาไปด้วย เพื่อป้องกันการกลับมาติดเชื้อซ้ำ การรักษาการติดเชื้อ**บาร์โทเนลล่า** ในคนมีความแตกต่างกัน ตามระยะการติดเชื้อว่าเป็นแบบฉับพลัน (acute) หรือแบบเรื้อรัง (Chronic) ในเม็ดเลือดแดงของคนสามารถติดเชื้อได้ทั้งแบบในเซลล์ (intracellular) และนอกเซลล์ (extracellular) ขึ้นกับสปีชีส์ของเชื้อ**บาร์โทเนลล่า**ที่ติด จึงควรเลือกใช้ยาปฏิชีวนะที่มีประสิทธิภาพได้แก่ เตตราไซคลิน (Tetracyclines) อิริโทรไมซิน (Erythromycin) ริแฟมพิน (Rifampin)

เอซิโทรไมอิจินด์ (Azithromycin) ดอกซีไซคลิน (Doxycycline) หรือใช้แบบผสมกัน ให้แก่ผู้ป่วยอย่างน้อย 6 สัปดาห์ และติดตามอาการ 4-6 เดือน และให้ยาากลุ่มอะมิโนไกลโคไซด์ (Aminoglycoside) อย่างต่ำ 2 สัปดาห์ ในรายที่เป็นกล้ามเนื้อหัวใจชั้นในอักเสบ (endocarditis)(Lakes et al., 1999)

การป้องกัน (Prevention) โดยแนะนำการป้องกันตามหลัก AAFP : The American Association of Feline Practitioners ได้ทำแนวทางป้องกันการติดเชื้อโรคแมวข่วน สำหรับผู้ป่วยโรคเอดส์ ได้แก่ ควบคุมหมัดแมวทุกปีถ้าจะเลี้ยงแมวควรเลี้ยงแมวที่สุขภาพแข็งแรง ปราศจากหมัด และมีอายุมากกว่า 1 ปีร่วมอภิปรายถึงข้อดีและข้อเสียของการตรวจเชื้อบาร์โทเนลล่าในแมวหลีกเลี่ยงการสัมผัสแมวที่ไม่รู้ประวัติทำความสะอาดเล็บแมวแต่ไม่จำเป็นต้องถอดเล็บพยายามเลี้ยงไม่ให้ถูกแมวกัดหรือข่วนถ้าถูกแมวกัดควรรีบล้างแผลทันทีและเลี้ยงไม่ให้แมวเลียแผล (Brunt et al., 2006)

การศึกษาในปี 2557 นี้ มีวัตถุประสงค์เพื่อหาความชุกของการติดเชื้อบาร์โทเนลโลล่า เฮนเซลเล่ (*Bartonella henselae*) ในแมวที่เข้ารับบริการที่โรงพยาบาลสัตว์เล็ก คณะสัตวแพทยศาสตร์จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย และหาปัจจัยเสี่ยงที่เกี่ยวข้องกับการติดเชื้อบาร์โทเนลโลล่า เฮนเซลเล่ (*Bartonella henselae*) ของแมว

## ระเบียบวิธีวิจัย

### กลุ่มสัตว์ทดลอง

การศึกษาในครั้งนี้ ทำการคัดเลือกแมวที่มีสุขภาพแข็งแรง ไม่มีอาการป่วย ไม่จำกัดเพศ พันธุ์ และมีอายุอยู่ในช่วง 1-15 ปี โดยวิธีการสุ่มแมวตัวอย่างทั้งหมดจำนวน 280 ตัว ที่เข้ารับรักษา ณ โรงพยาบาลสัตว์เล็ก คณะสัตวแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย คัดแมวที่ผ่านเกณฑ์เข้ารับการทดลอง โดยแมวทุกตัวที่จะศึกษาต้องได้รับความยินยอมจากเจ้าของสัตว์อย่างเป็นลายลักษณ์อักษรเก็บข้อมูลด้วยวิธีการบันทึกข้อมูล ได้แก่ อายุ เพศ พันธุ์ น้ำหนักแมว ประวัติการเลี้ยง การทำวัคซีน การป้องกันหมัดแมว เป็นต้น

การทดลองแบ่งแมวออกเป็น 2 กลุ่มการทดลองย่อย ได้แก่กลุ่มควบคุมคือกลุ่มประชากรแมวที่ไม่มีหมัด และกลุ่มการทดลองคือกลุ่มประชากรแมวที่มีหมัดหรือเคยมีประวัติมีหมัด

### การเลือกประชากรเข้าสู่กลุ่มการทดลอง (Inclusion criteria)

#### กลุ่มที่ 1 กลุ่มควบคุม

แมวไม่จำกัดเพศ พันธุ์ อายุตั้งแต่ 1 ปีขึ้นไป จำนวน 40 ตัว เมื่อทำการซักประวัติและตรวจร่างกายโดยสัตวแพทย์แล้ว พบว่าแมวมีสุขภาพแข็งแรง มีคะแนนรูปร่าง(Body condition score)ที่เหมาะสมไม่มีความผิดปกติของระบบอื่นในร่างกาย และเป็นแมวที่มีการทำวัคซีนเป็นประจำทุกปี

#### กลุ่มที่ 2 กลุ่มทดลอง

แมวไม่จำกัดเพศ พันธุ์ อายุตั้งแต่ 1 ปีขึ้นไป จำนวน 40 ตัว เมื่อทำการซักประวัติและตรวจร่างกายโดยสัตวแพทย์แล้ว พบว่าเป็นแมวที่มีหมัดหรือเคยมีประวัติมีหมัด อาจเป็นแมวที่มีการทำวัคซีนหรือไม่ทำวัคซีนเป็นประจำทุกปี

### เกณฑ์ในการไม่เลือกประชากรเข้าสู่กลุ่มการทดลอง(Exclusion criteria)

1. แมวที่อายุต่ำกว่า 1 ปี
2. แมวที่มีประวัติการบาดเจ็บอย่างรุนแรง เช่น เลือดออกภายใน กระดูกหักอย่างรุนแรง
3. แมวที่มีปัญหาจากระบบต่างๆของร่างกาย เช่น ปัญหาทางระบบไตและหัวใจ ระบบประสาท ระบบสืบพันธุ์ เป็นต้น

#### 4. แมวที่สุขภาพไม่แข็งแรง รวมถึงแมวที่อายุมากกว่า 15 ปีขึ้นไป

##### อุปกรณ์

##### 1. การเก็บตัวอย่างเลือด ประกอบด้วย

- หลอดเก็บตัวอย่างเลือด (microcentrifuge tube) จำนวน 3 หลอด โดยหลอดที่ 1 ใช้สารกันเลือดแข็งตัวชนิด Heparin และอีก 2 หลอดใช้สารกันเลือดแข็งตัวชนิด Ethylenediamine tetraacetic acid (EDTA)
- เข็มสำหรับเจาะเลือด (needle) เบอร์ 21 ยาว 1 นิ้ว
- กระบอกฉีดยา (syringe) ขนาด 3 มิลลิลิตร
- ชุดทดสอบโรคเอดส์แมวและโรคมะเร็งเม็ดเลือดขาวในแมว (SNAP® COMBO FeLV/FIV TEST KIT)

##### 2. การทำ Polymerase Chain Reaction (PCR)

- Real-Time PCR Instrument
- ชุดสกัดดีเอ็นเอ (DNA Extraction Kit)
- มาสเตอร์มิกซ์ (Mastermix)
- ปิเปต (Pipettors) และ ทิป (Tips)
- เครื่องปั่นเหวี่ยง (Vortex and Centrifuge)
- Thin walled 1.5 ml PCR reaction tubes



## วิธีการดำเนินงาน

ทำการเก็บตัวอย่างเลือดแมวจากแมวทั้ง 2 กลุ่มตัวอย่าง โดยเจาะเลือดจากเส้นเลือดดำบริเวณขาหลัง (saphenous vein) ใช้ปริมาณเลือด 2.5 ถึง 3 มิลลิลิตร โดยใช้หลอดเก็บเลือดจำนวน 4 หลอด โดยหลอดที่ 1 เก็บเลือดเพื่อนำไปตรวจหาค่าโลหิตวิทยา ใส่เลือดปริมาณ 1 มิลลิลิตรในหลอดเก็บเลือดที่บรรจุสารกันเลือดแข็งตัวชนิดอีดีทีเอเพื่อหาค่า จำนวนเม็ดเลือดแดง (Red blood cell per  $\mu$ l), ค่าเม็ดเลือดแดงอัดแน่น (hematocrit %), ค่าเม็ดเลือดขาว (white blood cell per  $\mu$ l), นิวโทรฟิลล์ (Neutrophil %), ลิมโฟไซต์ (Lymphocyte %) และอีโอซิโนฟิลล์ (Eosinophils %)

หลอดที่ 2 เก็บเลือดเพื่อตรวจค่าชีวเคมีในเลือดใส่เลือดปริมาณ 1 มิลลิลิตรในหลอดเก็บเลือดที่บรรจุสารกันเลือดแข็งตัวชนิด เฮพาริน (Heparin) เพื่อหาค่าซีรั่มกลูตามิกออกซาโลอะซิติกทรานซามิเนส (Serum Glutamic Oxaloacetic Transaminase) (SGOT), ซีรั่มกลูตามेटไพโรฟอสเฟต (Serum Glutamate Pyrophosphate Transaminase) (SGPT), อัลคาไลน์ฟอสฟาเตส (Alkaline phosphatase) (ALP), ค่าไนโตรเจนในเลือด (blood urea nitrogen) (BUN) และครีเอตินีน (creatinine)

หลอดที่ 3 เก็บเลือดเพื่อนำไปทำปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอไรส (Polymerase Chain Reaction; PCR) เพื่อหาเชื้อบาร์โทเนลล่าโดยนำตัวอย่างที่เก็บได้สกัดดีเอ็นเอ (DNA) นำตัวอย่างเลือดจำนวน 200 ไมโครลิตร เติม Proteinase K 25 ไมโครลิตร ตามด้วย 200 ไมโครลิตร Buffer B<sub>3</sub> จากนั้นนำตัวอย่างเลือดดังกล่าวไปปั่น (Vortex) 30 วินาที เมื่อครบเวลาแล้วนำไปอุ่น (Incubate) ที่อุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที จากนั้นเติมเอทานอล (Ethanol) ปริมาณ 210 ไมโครลิตร นำไปปั่น (Vortex) 30 วินาที จากนั้นนำตัวอย่างเลือดที่ได้เทใส่ Blood column แล้วนำไปปั่นเหวี่ยง (Centrifuge) ที่ 11000 รอบ เป็นเวลา 1 นาที ทั้งนี้ น้ำที่ได้จากการปั่นเหวี่ยงใน Collection tube รอบที่ 1 จากนั้นนำ Collection tube ใหม่สวมเข้าไป เติม Buffer BW ปริมาณ 500 ไมโครลิตร ลงในตัวอย่างเลือดที่ได้ นำไปปั่นเหวี่ยง (Centrifuge) ที่ 11000 รอบ 1 นาที ทั้งนี้ น้ำที่ได้จากการปั่นเหวี่ยงในรอบที่ 2 เติม 600 ไมโครลิตร ของ Buffer B<sub>5</sub> ลงในตัวอย่างเลือด นำไปปั่นเหวี่ยง (Centrifuge) ที่ 11000 รอบ 1 นาที ทั้งนี้ น้ำที่ได้จากการปั่นเหวี่ยงในรอบที่ 3 แล้วนำหลอดเปล่า (tube) ไปปั่นเหวี่ยง (Centrifuge) ที่ 11000 รอบ 1 นาที เพื่อกำจัดเอทานอล (Ethanol) ที่ตกค้างออกไปจากตัวอย่างเลือด จากนั้นนำ Microcentrifuge tube มาสวมแทน Collection tube เติม Proheated buffer BE ที่อุ่น

ไว้ที่ 70 องศาเซลเซียส ลงในตัวอย่างเลือด แล้วนำไปปั่นเหวี่ยง (Centrifuge) ที่ 11000 รอบ 1 นาที จะได้ DNA ที่สกัดได้ใน Microcentrifuge tube

ขั้นตอนต่อไปจะเข้าสู่ขั้นตอนปฏิกิริยาลูกโซ่โพลีเมอเรส ซึ่งกระบวนการและขั้นตอนในการปฏิบัติ สำหรับเชื้อแบคทีเรียชนิดนี้ ต้องทำปฏิกิริยาลูกโซ่ครั้งที่ 1 (First PCR) ซึ่งหลังจากปฏิกิริยาครั้งแรกจบลงต้องนำตัวอย่างดีเอ็นเอดังกล่าวมาทำปฏิกิริยาลูกโซ่ครั้งที่ 2 (Nested PCR) สำหรับปฏิกิริยาลูกโซ่ครั้งที่ 1 ใช้ ดีเอ็นเอที่สกัดแล้วตัวอย่างละ 2 ไมโครลิตร ใส่ 10x PCR Buffer ปริมาณ 20 ไมโครลิตร P-bhenr1 (186 bp) ปริมาณ 10 ไมโครลิตร P-bhenfa1 (186 bp) ปริมาณ 10 ไมโครลิตร น้ำกลั่น (DW) ปริมาณ 132 ไมโครลิตร 10 mM dNTPs 4 ไมโครลิตร 50 mM MgCl<sub>2</sub> 12 ไมโครลิตร และ Taq 2 ไมโครลิตร เมื่อใส่สารทั้งหมดแล้วในแต่ละตัวอย่างจะมีปริมาตร 17 ไมโครลิตร (โดยเตรียมสารดังกล่าวทั้งหมด 8 หลอด) หลังจากนั้นนำตัวอย่างดีเอ็นเอ (Sample) 10 ตัวอย่าง Positive control 1 หลอด และ Negative control 1 หลอด ทั้งหมด 12 หลอดมาใส่เครื่องควบคุมอุณหภูมิเพื่อเพิ่มจำนวนดีเอ็นเอใช้เวลา 1 ชั่วโมง 30 นาที เมื่อครบเวลานำตัวอย่าง 10 ตัวอย่าง (Sample) , Positive control และ Negative control ออกจากเครื่อง จากนั้นนำตัวอย่างดีเอ็นเอ positive control และ Negative control ที่ผ่านกระบวนการปฏิกิริยาลูกโซ่ครั้งที่ 1 มา 1 ไมโครลิตร เติมน้ำ 10x PCR Buffer ปริมาณ 20 ไมโครลิตร N-bhenr1 (152 bp) ปริมาณ 10 ไมโครลิตร N-bhenfa1 (152 bp) ปริมาณ 10 ไมโครลิตร น้ำกลั่น (DW) ปริมาณ 148 ไมโครลิตร 10 mM dNTPs 4 ไมโครลิตร 50 mM MgCl<sub>2</sub> 6 ไมโครลิตร และ Taq 2 ไมโครลิตร เมื่อใส่สารทั้งหมดแล้ว ในแต่ละตัวอย่างจะมีปริมาตร 17 ไมโครลิตร (โดยเตรียมสารดังกล่าวทั้งหมด 8 หลอด) หลังจากนั้นนำตัวอย่างดีเอ็นเอ (Sample) 10 ตัวอย่าง Positive control 1 หลอด และ Negative control 1 หลอด ทั้งหมด 12 หลอดมาใส่เครื่องควบคุมอุณหภูมิสำหรับปฏิกิริยาลูกโซ่ครั้งที่ 2 (Nested PCR) เพื่อเพิ่มจำนวน DNA ใช้เวลา 1 ชั่วโมง 30 นาที (Rampersad et al., 2005) เมื่อปฏิกิริยาสิ้นสุดลงเติมตัวย้อมสีดีเอ็นเอ (Loading dye) ปริมาณ 3 ไมโครลิตร ซึ่งเป็นสารสีพิเศษจะเรืองแสงเมื่อเจอกับแสงอัลตราไวโอเล็ต (UV) นำตัวอย่าง 10 ตัวอย่าง (Samples), Positive control 1 หลอด และ Negative control 1 หลอด ใส่ลงในช่องบนแผ่นวุ้น 3% อะกาโรสเจล (3% Agarose gel) โดยในช่องแรกและช่องสุดท้ายจะใส่ marker ปริมาณ 5 ไมโครลิตร ช่องที่ 2 ถึง ช่องที่ 3 จะใส่ negative control ช่องที่ 4 เป็นต้นไป จะใส่ตัวอย่างช่องละ 1 ตัวอย่าง และช่องที่ 14 จะใส่ positive control จากนั้นเริ่มกระบวนการเพื่อสกัดแยก DNA ด้วยกระแสไฟฟ้าบนแผ่นวุ้น 3% อะกาโรสเจล (3% Agarose gel) เมื่อปฏิกิริยาเสร็จสิ้นแล้ว นำแผ่นวุ้นอะกาโรสเจลที่ได้ไปส่องกับแสงอัลตราไวโอเล็ตซึ่งจะเห็นแถบดีเอ็นเอเรืองแสงบนแผ่นวุ้น จากนั้นนำไปเทียบกับตัว positive control *Bartonella henselae* เพื่อสรุปผลการทดลองในขั้นตอนต่อไป



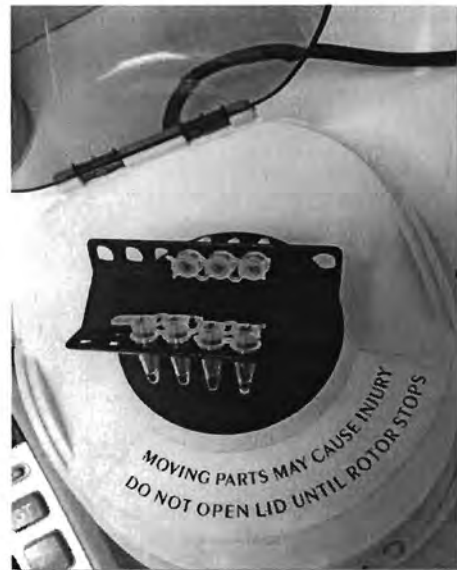
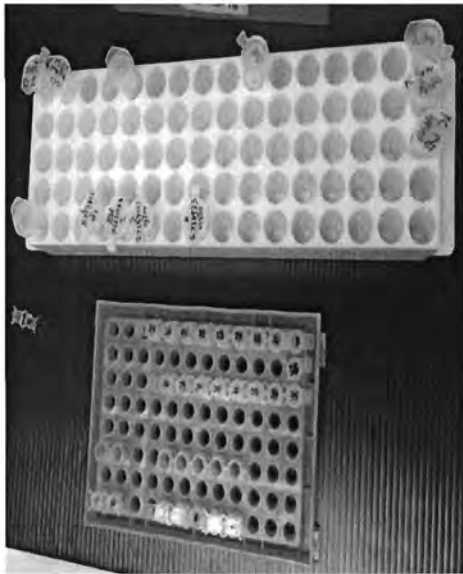
ภาพที่ 2 แสดงการสกัดดีเอ็นเอจากชุดสกัดดีเอ็นเอ



ภาพที่ 3 แสดงการเตรียมเจลและเทเจลสำหรับการทำปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรส



ภาพที่ 4 แสดงการเตรียมมาสเตอร์มิกซ์ (Master mix), ตัวอย่างเชิงบวก (Positive control) และตัวอย่างเชิงลบ (Negative control)



ภาพที่ 5 แสดงตัวอย่างที่เตรียมหลังจากผสมสารที่กำหนดไว้ข้างต้น นำเข้าเครื่องปั่นเหวี่ยง 10 วินาที



ภาพที่ 6 หลังจากปั่นเหวี่ยงนำตัวอย่างที่เตรียมเข้าเครื่องควบคุมอุณหภูมิเพื่อเพิ่มจำนวนดีเอ็นเอ



ภาพที่ 7 แสดงการหยดตัวอย่างลงช่องอะกาโรสเจล (Agarose gel)



ภาพที่ 8 นำตัวอย่างทั้งหมดใส่อะกาโรสเจล (Agarose gel) เข้าเครื่องปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรส

### วิเคราะห์และประเมินผลทางสถิติ

นำข้อมูลมาทดลองทางสถิติและรายงานเป็นสถิติเชิงพรรณนา เช่น อายุ เพศ สุขภาพ การเลี้ยง และ ข้อมูลการตรวจพบหมัดแมว ใช้โปรแกรมสถิติ SPSS (version 15.0) และใช้ Chi-Square เพื่อคำนวณหา Odd ratio

### ผลการทดลอง

จากการศึกษาโดยการทำปฏิกิริยาลูกโซ่ (Polymerase Chain Reaction) ในแมวกกลุ่มตัวอย่างพบว่ามี การติดเชื้อแบคทีเรียบาโทเนลล่า เฮนเซเล่ (*Bartonella henselae*) 35% (28/80) โดยสามารถจำแนกกลุ่ม ตัวอย่างดังกล่าวตามปัจจัยเสี่ยงได้ดังนี้ ในกลุ่มศึกษาโดยการจำแนกเพศพบว่า 50% (12/24) ของแมวเพศผู้ และ 28% (16/56) ของแมวเพศเมียพบว่าการติดเชื้อ โดยไม่มีความแตกต่าง อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $X^2=3.391$   $df=1$   $p=0.066$ ) ในกลุ่มศึกษาโดยการจำแนกช่วงอายุพบว่า 33% (7/21) ของแมวที่มีช่วงอายุ 0 ถึง 2 ปี 41% (14/34) ของแมวที่มีช่วงอายุมากกว่า 2 ปี ถึง 4ปี และ 28% (7/25) ของแมวที่มีอายุมากกว่า 4 ปี พบว่าการติดเชื้อโดยไม่มี ความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $X^2=1.134$   $df=2$   $p=0.567$ ) ในกลุ่ม ศึกษาโดยการจำแนกตามลักษณะการเลี้ยงดูพบว่า 50% (10/20) ของแมวที่เลี้ยงดูภายในบ้านและ 30% (18/60) ของแมวที่เลี้ยงดูภายนอกบ้านพบว่าการติดเชื้อโดยไม่มี ความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $X^2=2.537$   $df=1$   $p=0.104$ ) ในกลุ่มศึกษาโดยการจำแนกตามสุขภาพโดยรวมพบว่า 28% (11/39) ของแมว สุขภาพดี 44% (8/18) ของแมวสุขภาพปานกลางและ 39% (9/23) ของแมวสุขภาพแย่มากพบว่าการติดเชื้อโดย ไม่มี ความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $X^2=1.670$   $df=2$   $p=0.434$ ) ในกลุ่มศึกษาโดยการจำแนกตามการ

ตรวจพบปรสิตภายนอก คือ หมัด พบว่า 21% (21/40) ของ แมวที่ตรวจพบหมัดและ 7% (7/40) ของแมวที่ตรวจไม่พบหมัด พบว่ามีการติดเชื้อโดยมีความแตกต่างอย่างมี นัยสำคัญทางสถิติเช่นกัน ( $X^2=10.769df=1$   $p=0.001$ )

จากการวิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติด้วย Odds ratio เพื่อศึกษาเปรียบเทียบภายในกลุ่มปัจจัยศึกษาพบว่า ในกลุ่มศึกษาโดยการจำแนกเพศในแมวเพศเมียมีโอกาสติดเชื้อแบคทีเรียชนิดนี้ได้มากกว่าเพศผู้ 2.5 เท่า (95% CI : Lower=0.931, Upper=6.715)ในกลุ่มศึกษาโดยการจำแนกช่วงอายุพบว่า แมวที่มีช่วงอายุ 2-4 ปี มีโอกาสติดเชื้อแบคทีเรียนี้ได้มากกว่าแมวที่อยู่ในช่วงอายุอื่นๆถึง 1.6 เท่า (95% CI : Lower=0.568, Upper=4.443)ในกลุ่มศึกษาโดยการจำแนกตามลักษณะการเลี้ยงดูพบว่าแมวที่เลี้ยงดูภายในบ้านเป็นปัจจัยป้องกันโอกาสติดเชื้อแบคทีเรียนี้ได้มากกว่าแมวที่เลี้ยงดูภายนอกบ้านถึง 2.3 เท่า (95% CI : Lower=0.828, Upper=6.575)ในกลุ่มศึกษาโดยการจำแนกตามสุขภาพโดยรวมพบว่าแมวที่สุขภาพโดยรวมแย่มมีโอกาสติดเชื้อแบคทีเรียนี้ได้มากกว่าแมวที่มีสุขภาพโดยรวมดี 1.68 เท่า (95% CI : Lower=0.651, Upper=4.374)และในกลุ่มศึกษาโดยการจำแนกตามการตรวจพบปรสิตภายนอก คือ หมัด พบว่าแมวที่ตรวจพบหมัดตามร่างกายมีโอกาสติดเชื้อแบคทีเรียชนิดนี้ได้มากกว่าแมวที่ไม่พบหมัดตามร่างกาย 5.21 เท่า (95% CI : Lower=1.870, Upper=14.520)



รูปที่ 9 แสดงผล PCR ของ *Bartonella hensalae* บน 3% อะกาโรสเจล โดย M = Marker, N1+N2 = Negativecontrol, 1-10 = samples, BH = *Bartonella hensalae*

ตารางที่ 1 : ตารางแสดงผลการศึกษาจำแนกกลุ่มตัวอย่างตามปัจจัยต่างๆ

Parameters	Number of cats	% Number of cats	Number of Bartonella Infected cats(%)	Odd ratio	CI (95%)	
					Lower	Upper
<b>Sex</b>						
Male	24	30	12(50%)	0.4	0.931	6.715
Female	56	70	16 (28%)	2.5	0.931	6.715
<b>Age (year)</b>						
0-2	17	21.25	7 (33%)	0.9	0.386	3.166
>2-4	38	47.5	14 (41%)	1.6	0.568	
More than 4	25	31.25	7 (28%)	0.62	0.247	
<b>Environment condition</b>						
Indoor	20	25	10 (50%)	2.3	0.828	6.575
Outdoor	60	75	18 (30%)	0.42	0.152	
<b>Health condition</b>						
Health	52	65	16 (30%)	0.59	0.229	1.536
Unhealth	28	35	12(42%)	1.68	0.651	4.374
<b>Ectoparasite (Flea)</b>						
Infested	40	50	21 (52.5%)	5.21	1.870	14.520
Non-infested	40	50	7 (17.5%)	0.19	0.069	0.535



## สรุปผลการทดลอง

การศึกษาหาเชื้อแบคทีเรียที่ก่อโรคแมวข่วน (Cat scratch disease) ในครั้งนี้ ได้ทำการศึกษาจากกลุ่มประชากรแมว จำนวน 80 ตัว ที่เข้ารับการรักษาที่ โรงพยาบาลสัตว์เล็ก คณะสัตวแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ทำการสำรวจอัตราการติดเชื้อ (Infective rate) ของเชื้อบาร์โทเนลล่า เฮนเซเล่ (*Bartonella henselae*) โดยใช้เทคนิคปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรสหรือพีซีอาร์ (PCR) ซึ่งเทคนิคดังกล่าว เป็นเทคนิคที่มีประสิทธิภาพในการตรวจ(Detect) และบ่งชี้ (Identify) เชื้อบาร์โทเนลล่า เฮนเซเล่ (*Bartonella henselae*) ในเลือดแมวได้อย่างมีประสิทธิภาพ โดยพบว่าระบาวิตยาของเชื้อบาร์โทเนลล่า เฮนเซเล่ (*Bartonella henselae*) ในโรงพยาบาลสัตว์เล็ก (Epidemiology of *Bartonella henselae* infection in Small Animal Hospital) พบ 35% ของแมวมีการติดเชื้อบาร์โทเนลล่าแต่จากการศึกษาพบว่า จำนวนของแมวที่มีการติดเชื้อบาร์โทเนลล่ากับการตรวจพบปรสิตภายนอก (หมัด) มีความสัมพันธ์กันอย่างมีนัยสำคัญกับจำนวนแมวที่มีการติดเชื้อ ( $P=0.001$ ) เพราะเชื้อสามารถอาศัยได้อยู่ภายในหมัดและขี้หมัด เพราะฉะนั้นการที่มีหมัดอยู่ตามร่างกายแมวก็นมีโอกาสที่แมวจะสัมผัสกับเชื้อได้มากกว่าแมวที่ไม่มีหมัดตามร่างกาย(Chomel et al., 1996; Higgins et al., 1996) แต่อย่างไรก็ตามเมื่อพิจารณาเปรียบเทียบระหว่างจำนวนของแมวที่มีการติดเชือกับผลทางสถิติของ Odd Ratio พบว่า แมวเพศเมียมีโอกาสที่จะติดเชื้อแบคทีเรียชนิดนี้มากกว่าแมวเพศผู้ ช่วงอายุที่มีโอกาสติดเชื้อได้มากที่สุดคือแมวที่มีอายุ 2-4 ปี สำหรับปัจจัยอื่นๆ เช่น แมวที่เลี้ยงดูภายในบ้านจะมีโอกาสติดเชื้อมากกว่าแมวที่เลี้ยงภายนอกบ้าน แมวที่มีสุขภาพโดยรวมแย่จะมีโอกาสติดเชื้อมากกว่าแมวที่มีสุขภาพโดยรวมดีซึ่งบ่งชี้จากผล Odd Ratio ร่วมกับผลการตรวจชุดทดสอบ Snap พบว่าแมวที่มีการติดเชื้อ FIV และ FeLV 66% (2/3) มีผล Positive ต่อเชื้อบาร์โทเนลล่าและแมวที่มีหมัดตามร่างกายจะมีโอกาสติดเชื้อมากกว่าแมวที่ไม่มีหมัดตามร่างกาย ซึ่งความสัมพันธ์ของหมัดแมวกับการติดเชื้อบาร์โทเนลล่า เฮนเซเล่ (*Bartonella henselae*) โดยมีหมัดแมวเป็นพาหะที่สำคัญในการนำเชื้อบาร์โทเนลล่า เฮนเซเล่ (*Bartonella henselae*) ร่วมกับกลุ่มประชากรแมวที่มีปัญหาสุขภาพหรือภูมิคุ้มกันบกพร่องมีแนวโน้มที่จะมีความไวต่อการติดเชื้อเพิ่มมากขึ้น(Adal et al., 1994; Maurin et al., 1997; Schwartzman, 1992; Slater et al., 1992)

## สรุปผลการศึกษา

*Bartonella henselae* ที่มีแมวเป็นแหล่งรังโรค (reservoir) ที่สำคัญ (Regnery et al., 1992, Koehler et al., 1994) โดยมีหมัดแมว (*Ctenocephalides felis*) เป็นพาหะที่สำคัญ (Chomel et al., 1999) ใน *Bartonella* Spp. รวมถึง *B. Clarridgeiae*, *B. Koehlerae*, *B. Quintana* (Bergmans et al., 1997) พบว่าแมวเป็นแหล่งรังโรคของเชื้อ *B. henselae* ในแมวที่มีเจ้าของ (Domestic cats) 40% ที่ไม่แสดงอาการว่าติดเชื้อ และ 80% ที่ทำการทดสอบทางซีรัมวิทยาให้ผลเป็นบวก (Seropositive) (Chomel et al., 1995) สาเหตุมาจากการที่แมวเป็นสัตว์เลี้ยงที่มีความใกล้ชิดกับคน และคนส่วนใหญ่มีพฤติกรรมการเล่นที่นำแมวเข้ามาอนร่วมเตียงเดียวกัน โดยพบว่าพฤติกรรมของแมวส่วนใหญ่เป็นสัตว์ที่ใช้ชีวิตอยู่ภายนอกถิ่นที่อยู่อาศัย (outdoors) ซึ่งทำให้มีโอกาสติดเชื้อจากปรสิตภายนอก (ectoparasites) และจากปรสิตภายใน (endoparasites) และแมวที่เลี้ยงภายในบ้านมีโอกาสที่จะได้รับเชื้อจากแมวจรหรือแมวที่เลี้ยงปล่อยภายนอกบ้านได้ ผ่านทาง เห็บ หมัด เหา ซึ่งทำให้เกิดการแพร่เชื้อระหว่างกลุ่มแมวได้

โรคแมวข่วน (cat scratch disease) สามารถถ่ายทอดเชื้อผ่านทาง การกัด ข่วน หรือสัมผัสกับหมัดหรือขี้หมัด โดยมีหมัดเป็นพาหะที่สำคัญ จากผลการศึกษาของกลุ่มพบว่า อัตราการติดเชื้อ (infection rate) ของเชื้อ *B. henselae* เท่ากับ 35% (28/80) ผลการวิเคราะห์พบว่าไม่มีนัยสำคัญของปัจจัย เพศ อายุ สถานะทางสุขภาพสิ่งแวดล้อม พบว่าปัจจัยเหล่านี้ไม่มีความสัมพันธ์กับการติดเชื้อ แต่ในการศึกษารังนี้พบว่ามีความสัมพันธ์ของปัจจัยเสี่ยง (risk factors) กับการติดเชื้อ *B. henselae* กับความสัมพันธ์ของปรสิตภายนอก (หมัด) (Flea infestation) ซึ่งสนับสนุนต่อการติดเชื้อ ( $P=0.001$ ) โดยแมวจรและแมวที่เลี้ยงภายนอกบ้านมีโอกาสในการส่งผ่านเชื้อไปยังแมวที่เลี้ยงภายในบ้านรวมถึงคนภายใต้สิ่งแวดล้อมเดียวกัน ดังนั้นการควบคุมและป้องกันโดยการแยกประชากรแมวทั้งสองกลุ่มออกจากกัน ถือเป็น การแยกแหล่งรังโรคที่เหมาะสม (Jitchum, 2009) อีกทั้งการป้องกันหมัดแมวโดยใช้ผลิตภัณฑ์ที่มีส่วนประกอบในการกำจัดหมัดก็จะช่วยลดพาหะในการเกิดโรคแมวข่วน รวมถึงการรักษาแมวที่ติดเชื้อก็ถือเป็น การป้องกันปัจจัยเสี่ยงในการที่จะส่งผ่านเชื้อมายังคนได้อีกด้วย

### กิตติกรรมประกาศ

ขอขอบพระคุณ สพ.ญ.ภควัน ศาสตรานรากุลน.สพ.กฤษดา บุญอร่ามเรือง และเจ้าหน้าที่คลินิกแมว  
โรงพยาบาลสัตว์เล็ก คณะสัตวแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัยในความอนุเคราะห์ในการเก็บตัวอย่าง  
และให้คำปรึกษาตลอดการทำการศึกษา และขอขอบคุณเจ้าหน้าที่ภาควิชาอายุรศาสตร์ คณะสัตว  
แพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัยที่เอื้อเฟื้อสถานที่และอุปกรณ์ในการวิเคราะห์ตัวอย่าง

## รายการอ้างอิง

- Boonmar S., Poapolathep A., Pisetpaisan K., Sanyathitiseree P., Maruyama S. and Katsube Y. 1997. Prevalence of *Bartonella henselae* antibodies in domestic cats in Thailand. Kasetsart J (Nat. Sci.) 31:268-270.
- Boulouis H.J., Chang C., Henn JB., Kasten RW. and Chomel BB. 2005. Factors associated with the rapid emergence of zoonotic *Bartonella* infections. Vet Res. 36:383-410.
- Breitschwerdt EB. 2008. Feline bartonellosis and cat scratch disease. J Vet Imm. 123:167-171.
- Breitschwerdt EB., Maggi RG., Chomel BB. and Lappin MR. 2010. Bartonellosis: an emerging infectious disease of zoonotic importance to animals and human beings. J Vet Emerg and Crit. 20:8-30.
- Bruno BC., Henri JB. and Edward BB. 2004. *Bartonella* infections Cat scratch disease and other zoonotic. 1270-1279.
- Brunt J., Gupta L., Kordick DL., Kudrak S. and Lappin MR. 2006. American Association of Feline Practitioners 2006 Panel report on diagnosis, treatment, and prevention of *Bartonella spp.* Infections. J Fel Med Surg. 213 - 226.
- Chenoweth MR., Greene CE., Krause DC. and Gherardini F. 2004. Predominant outer membrane antigens of *Bartonella henselae*. Infect Immun. 72:3097-3105.
- Chomel BB. 1996. Cat-scratch disease. Rev Sci Tech Off Int Epiz. 19(1), 136-150.
- Chomel BB. 2000. Cat Scratch Disease. Rev Sci Tech. 19:136-150.
- Dehio C. 2004. Molecular and cellular basis of *Bartonella* pathogenesis. Annu Rev Microbiol. 58:365-390.

- Evelyn EZ. 2003. Feline Bartonella Diseases: Pathogenesis and description, Nat VetLab. 2:1-2.
- Finkelstein JL., Brown TP., O'Reilly KL., Wedincamp JRJ. and Foil LD.2002. Studies on the growth of *Bartonella henselae* in the cat flea (Siphonaptera:Pulicidae). J Med Entol. 39:915-919.
- Greene, CE., McDermott M., Jameson PH., Atkins CL. AndMarks AM. 1996. *Bartonella henselae* infection in cats: evaluation during primary infection,treatment, and rechallenge infection. J Clin Microbiol. 34:1682-1685.
- Guptill L.2010. Bartonellosis. Vet Micro. 347-359.
- Heller, R., M. Artois, V. Xemar, D. De Briel, H. Gehin, B. Jaulhac, H. Monteil and Y.Piemont. 1997. Prevalence of *Bartonella henselae* and *Bartonellaclarridgeiae* in stray cats. J Clin Microbiol. 35:1327-1331.
- Inoue K., Maruyama S., Kabeya H., Kawanami K., Yanai K., Jitchum S. and Jittapalapong S. 2009. Prevalence of *Bartonella* infection in cats and dogs in ametropolitan area, Thailand. Epidemiol Infect. 137:1568-1573.
- Janer M., Craige G., Frank CG., Wookhahn T. and Duncan CK. 1998. *Bartonella henselae* Invasion of Feline Erythrocytes In Vitro. Infec and immune.66(7):3462-3466.
- Jensen WA., Fall MZ., Rooney J., Kordick DL. AndBreitschwerdt EB. 2000. Rapid identification and differentiation of *Bartonella* species using a singlestepPCR assay. J Clin Microbiol. 38:1717-1722.
- Kasten RW., Hawkins KF., Chi B., Yamamoto K., Wilson JR.,Gurfield AN., Abbott RC., Pedersen NC. and Koehler JE. 1996. Experimental transmission of *Bartonella henselae* by the cat flea. J Clin Microbiol. 34:1952-1956
- Majali AM. 2004. Seroprevalence of and risk factors of *Bartonella henselae* and *Bartonella quintana* infections among pet cats in Jordan. Prev Vet Med. 64:63-71.

- Maruyama S. and Breitschwerdt EB. 2006. *Bartonella* spp. In pets and effect on human health. *Emerg Infect Diseases*. 12:389-394.
- Ogata H. and Raoult D. 2002. Phylogenetic classification of *Bartonella* species by comparing *groEL* sequences. *Int J Syst Evol. Microbiol*. 52:165-171.
- Rampersad, JN., Watkins JD., Samlal MS., Deonanan R., Ramsubeik S. and Ammons DR. 2005. A nested-PCR with an Internal Amplification Control for the detection and differentiation of *Bartonella henselae* and *B. clarridgeiae*: An examination of cats in Trinidad. *BMC Infect Dis*. 63:1-6.
- Sakai T., Morita Y., Tanaka S., Kabeya H., Boonmar S., Poapolathep A., Chalmchaikit T., Chang C., Kasten RW., Chomel BB. and Katsube Y. 2001. Prevalence of *Bartonella* species and 16S rRNA gene types of *Bartonella henselae* from domestic cats in Thailand. *Am J Trop Med Hyg*. 65:783-787.
- Saithip B., Henry CB., Leonard FP., Christina M., Ying BT., Fisk., Anussorn S., Susan A.M., Scott FD. and Michael K. 2011. *Bartonella* seroprevalence in rural Thailand. *Southeast Asian, J Trop Med Public health*. 42(3):688-692.
- Stephen AK., Voichita I. and Sean PE 2011. *Cat-scratch Disease*. *A Fam Physician*. 83(2): 152-155.
- Watcharee S., Jean MR., Yupin S. and Didier R. 2009. Emerging *Bartonella* in Humans and Animal in Asia and Australia. *J Med Assoc Thai*. 92(5):707-731
- Zeaiter Z., Fournier PE., Greub G. and Raoult D. 2003. Diagnosis of *Bartonella* endocarditis by real-time nested PCR assay using serum. *J Clin Microbiol*. 41:919-925.